

INSTITUTO NACIONAL DE CÂNCER Pós-Graduação em Oncologia

TAISNARA INGRID GONÇALVES SILVA

CONTRIBUIÇÃO DO *lncrna hotair* na expressão gênica no câncer de mama

Orientadora: Prof^a. Dra. Eliana Saul Furquim Werneck Abdelhay **Co-Orientadora:** Prof^a. Dra. Stephany Cristiane Corrêa

RIO DE JANEIRO 2020



INSTITUTO NACIONAL DE CÂNCER Pós-Graduação em Oncologia

TAISNARA INGRID GONÇALVES SILVA

CONTRIBUIÇÃO DO *lncRNA HOTAIR* NA EXPRESSÃO GÊNICA NO CÂNCER DE MAMA

Dissertação apresentada ao Instituto Nacional de Câncer como parte dos requisitos para obtenção do título de Mestre em Oncologia

Orientadora: Prof^a. Dra. Eliana Saul Furquim Werneck Abdelhay

Co-Orientadora: Prof^a. Dra. Stephany Cristiane Corrêa

RIO DE JANEIRO 2020

FICHA CATALOGRÁFICA

Palavras-chave: HOTAIR, câncer de mama, epigenética, lncRNA.



INSTITUTO NACIONAL DE CÂNCER

Pós-Graduação em Oncologia

TAISNARA INGRID GONÇALVES SILVA

CONTRIBUIÇÃO DO *lncrna hotair* na expressão gênica no câncer de mama

ORIENTADORA: Prof^a. Dra. Eliana Saul Furquim Werneck Abdelhay

CO-ORIENTADORA: Profa. Dra. Stephany Cristiane Corrêa

Aprovada em:

EXAMINADORES:

Prof. Dr. Robson de Queiroz Monteiro – Presidente

Prof^a. Dra. Tatiana de Almeida Simão

Prof^a. **Dra.** Nathália de Oliveira Meireles da Costa

Prof^a. Dra. Sheila Coelho Soares Lima – Suplente Interna

Prof. Dr. André Luiz Mencalha – Suplente Externo

RIO DE JANEIRO 2020

A todos os pacientes, com os quais me encontrei diariamente pelos corredores do HC1 – INCA. A força de vocês me fez mais forte e me lembrou, dia após dia, a razão de estar aqui.

AGRADECIMENTOS

Agradeço primeiramente à Deus, que como um bom Pai me cuidou e deu forças para que eu chegasse até aqui.

Aos meus pais, Eliete e Gerzo, pelo amor e apoio incondicional, por me darem asas para voar, sem nunca me deixar esquecer que eu sempre posso voltar para casa.

À minha orientadora, Dra. Eliana Abdelhay, que tanto fez por mim nesses 4 anos juntas. Por todo apoio e cuidado, principalmente nos últimos meses de mestrado, quando o cansaço falou mais alto. Serei eternamente grata por tudo.

À minha co-orientadora, Dra. Stephany Corrêa, que passou os perrengues da bancada comigo e me ensinou muito sobre o método e a escrita científicos.

À Dra. Renata Binato, por me auxiliar em vários experimentos, pela boa vontade em ajudar e tirar minhas dúvidas e pelas vezes que me socorreu nos momentos de desespero.

Aos amigos do LCT, Andressa, Everton, Mariana e Pedro. Obrigada por serem meu porto seguro, por tornarem meus dias mais leves e felizes. Não foi fácil, mas seria muito mais difícil se eu não tivesse vocês. Ao Bruno, Igor, Patrícia e Taísa, pela ajuda e todas as discussões, científicas ou não.

Aos amigos de Minas Gerais, em especial à Luíza, Melina, Bruna, Danielle, Jean, Nicholas, Ítalo, Raphael e Rodrigo, por todas as conversas, conselhos, risadas e apoio. Vocês são minha saudade diária e eu amo vocês demais da conta.

Aos amigos do Espírito Santo, em especial Priscila e Thaciana, que também seguem na pós-graduação e dividem comigo as dificuldades e as felicidades deste caminho. À Murilo, com quem eu aprendi e cresci muito, que me apoiou e incentivou desde o início.

Aos amigos do Rio, em especial à Cinthia Tanner e Chico Azevedo, que sempre estiveram ao meu lado, cuidando, incentivando e aconselhando. A todos os amigos da Intactus CF: meu eterno Team 6:30 AM e as amigas do "Cross Girls", obrigada! Vocês me ensinaram muito e me ajudaram tantas vezes, a segurar a barra do *crossfit* e da vida! Agradeço também à Allan Marques e Fabiano Mafra, por ouvirem meus longos áudios sobre os perrengues do mestrado e pela torcida de sempre.

À Amanda e Larissa, "tequila e limão", com quem eu dividi meus medos, alegrias, tristezas e aventuras. Obrigada por ouvirem meus desabafos e me confortar quando eu não estava bem. Pelas resenhas de sexta-feira e tantos outros momentos que marcaram este último ano. Que

bom que eu encontrei vocês pelo caminho!

À Msc. Luíza Abdo, Dra. Gabriela Nestal e Dr. Gerson Ferreira, pela ajuda com os experimentos de citometria e RT-qPCR.

À Dra. Isabela Guimarães, pela ajuda com a cultura de células.

A todos os alunos e funcionários do Alojamento III do INCA, minha casa no Rio de Janeiro. Em especial, às amigas do 202, Mariana, Priscila e Amanda, com quem dividi a casa e a vida. Agradeço também à Adriana, Ludmila, Edilene, Thais, Anna Clara, Josi, Diego, Igor, Ailton e Valdo, por darem ainda mais cor à minha caminhada.

A todos os amigos do CEMO, por contribuírem com a minha formação profissional e pessoal.

A Pós-Graduação em Oncologia do INCA, secretaria, corpo docente e discente, por todo apoio e aprendizado.

Por fim, agradeço às agências de fomento pelo financiamento concedido, que tornou possível a realização deste trabalho.

"Podemos dizer que o cientista vive em dois mundos. De um lado, o mundo ordinário, o mundo público, que ele divide com os outros seres humanos. De outro, um mundo privado onde a pesquisa transcorre; um mundo com paixões, exaltações, desesperos; mundo onde se pode subir ao céu ou descer ao inferno".

(François Jacob)



INSTITUTO NACIONAL DE CÂNCER

CONTRIBUIÇÃO DO *lncRNA HOTAIR* NA EXPRESSÃO GÊNICA NO CÂNCER DE MAMA

RESUMO

DISSERTAÇÃO DE MESTRADO

Taisnara Ingrid Gonçalves Silva

Os RNAs não-codificantes (ncRNAs) são formados por um grande grupo de transcritos que participam da regulação epigenética da expressão gênica. Dentro deste grupo estão os *lncRNAs*, transcritos com mais de 200pb que podem, de forma direta ou indireta, participar do controle da expressão gênica nos seus diversos níveis. Em câncer de mama (CM), que hoje é a principal causa de morte por câncer no sexo feminino, tem sido reportado contribuições importantes desses IncRNAs, tanto no desenvolvimento, quanto na progressão do tumor. O CM é uma doença heterogênea e multifatorial, classificada de acordo com a expressão dos receptores de estrógeno, progesterona e HER2, originando assim cinco subtipos moleculares: luminal A, luminal B, luminal-HER, HER-E e triplo-negativo. Este último não possui expressão de nenhum dos receptores. Um dos primeiros *lncRNAs* a ser descrito foi *HOTAIR*, regulando a transcrição de genes HOX em Drosophila melanogaster. Atualmente, estudos têm demonstrado um significativo papel de HOTAIR na tumorigênese da mama. Assim, a fim de avaliar a contribuição do lncRNA HOTAIR no CM, realizamos inicialmente uma análise de expressão de HOTAIR em linhagens celulares representativas dos subtipos moleculares do CM. As linhagens BT-474 e MDA-MB-468, correspondentes aos subtipos Lum/HER e TN, respectivamente, apresentaram maior expressão de HOTAIR. Para avaliar as vias e processos celulares, nos quais HOTAIR poderia estar envolvido, realizamos o silenciamento transiente nas linhagens BT-474 e MDA-MB-468. Após o silenciamento, realizamos uma análise do perfil de transcritos, comparando as células silenciadas com as células controle não silenciadas, e identificamos um total de 854 genes diferencialmente expressos (DE) para o modelo Lum/HER e 1207 para TN. As análises in silico, revelaram que os genes DE identificados estão relacionados principalmente com ciclo celular, apoptose, transdução de sinal, reprodução, resposta imune, transcrição e dano ao DNA. As análises de enriquecimento das vias celulares demonstraram que as vias de regulação epigenética foi representativa para ambas as linhagens, bem como a via de apoptose para BT-474 e a sinalização de NF-κB, para MDA-MB-468. De um modo geral, observamos que HOTAIR pode desempenhar um papel importante na regulação da expressão gênica no CM, atuando em diversos níveis, através de sua associação com outros *lncRNAs* e modificadores de histona/ remodeladores de cromatina, bem como na regulação direta ou indireta de genes e vias de importantes de sinalização associados com o câncer.

Palavras-chave: HOTAIR, Câncer de mama, Epigenética, IncRNA



INSTITUTO NACIONAL DE CÂNCER

CONTRIBUIÇÃO DO *lncRNA HOTAIR* NA EXPRESSÃO GÊNICA NO CÂNCER DE MAMA

ABSTRACT

DISSERTAÇÃO DE MESTRADO

Taisnara Ingrid Gonçalves Silva

Non-coding RNAs (ncRNAs) are formed by a large group of non-translated transcripts that participate in the epigenetic regulation of gene expression. Within this group the lncRNAs (≥ 200 pair base), can directly or indirectly, participate in the control of gene expression at different levels. In breast cancer (BC), which is today the leading cause of cancer related death in females, important contributions of these *lncRNAs* have been reported, both in tumor development and progression. BC is a heterogeneous and multifactorial disease, classified according to the expression of estrogen receptors, progesterone and HER2, which divide the BC in five molecular subtypes; luminal A, luminal B, luminal-HER, HER-E and triple-negative. The latter has no expression from any of the receptors. One of the first IncRNAs to be described was HOTAIR, regulating the transcription of HOX genes in Drosophila melanogaster. Currently, studies have shown a significant role of HOTAIR in breast tumorigenesis. Thus, in order to evaluate the contribution of HOTAIR lncRNA in the BC, we initially performed an analysis of expression of HOTAIR in cell lines representative of the molecular subtypes of the BC. The lines BT-474 and MDA-MB-468, corresponding to the subtypes Lum / HER and TN, respectively, showed greater expression of HOTAIR. In order to evaluate the cellular pathways and processes, in which HOTAIR could be involved, we performed transient silencing in the BT-474 and MDA-MB-468 cell lines. After silencing, we performed an analysis of the transcript profile, comparing the silenced cells with the non-silenced control cells, and identified a total of 854 differentially expressed (DE) genes for the Lum / HER model and 1207 for TN. In silico analyzes revealed that the identified DE genes are mainly related to cell cycle, apoptosis, signal transduction, reproduction, immune response, transcription and DNA damage. The enrichment analyzes of the cell pathways showed that the epigenetic regulation pathways were representative for both cell lines, as well as the apoptosis pathway for BT-474 and the NF-κB signaling for MDA-MB-468. In general, we observed that HOTAIR can play an important role in the regulation of gene expression in BC, acting at different levels, through its association with other *lncRNAs* and histone modifiers/ chromatin remodelers, as well as in the direct or indirect regulation of genes and important signaling pathways associated with cancer.

Keywords: *HOTAIR*, Breast cancer, Epigenetics, *lncRNA*.

LISTA DE ABREVIATURAS

μg – micrograma μL – microlitro μM – micromolar °C – graus Celsius 5mC – 5-metilcitosina AID – citidina desaminase induzida por ativação ATP – adenosina trifosfato BLIA – Basal-Like imuno ativado BLIS – Basal-Like imuno suprimido cDNA – DNA complementar ceRNA – RNA endógeno competidor circRNAs - RNA circular Cis-NATs – transcrito natural anti-sentido CM – Câncer de Mama CO₂ – gás carbônico COMPASS - Complexo de proteínas associadas com SET1 CoREST/REST – Complexo REST corepressor 1 CpG – dinucleotídeo de citosina seguido por guanina Ct – do inglês threshold cycle, ciclo de threshold CTRL - controle DNA – ácido desoxirribonucleico DNAse – desoxirribonuclease DNMT – DNA metil-transferase dNTP – desoxirribonucleotídeo trifosfatado dsRNA – do inglês double strand RNA, RNAs de dupla fita DTT - ditiotreitol EDTA – ácido etilenodiamino tetra-acético

ENCODE – do inglês *Encyclopedia of DNA Elements*, Enciclopedia de elementos de DNA

eRNAs – do inglês enhancer RNAs, RNAs potenciadores

EV – do inglês extracelular vesicules, vesícula extracelular

FC – do inglês *fold change*,

fw – do inglês *forward*, senso

g – unidade de aceleração ($g = 9.81 \text{ m/s}^2$)

h - hora(s)

H2A – histona H2A

H2B – histona H2B

H3 – histona H3

H4 – histona H4

HAT – histona acetiltransferase

HDAC – histona desacetilase

HDM – histona demetilase

HER2 – do inglês human epidermal growth factor receptor 2, receptor do fator epidermal humano 2

HMT – histona metiltransferase

HRT – do inglês hormone replacement therapy, terapia de reposição hormonal

IDT – do inglês *Integrated DNA Technologies*, Tecnologias integradas de DNA

IHQ – Imunohistoquimica

INCA - Instituto Nacional de Câncer

KCl – cloreto de potássio

LAR – Luminal/Receptor de Andrógeno

LN – linfonodos negativos

lncRNA – do inglês long non-coding RNA, RNA longo não-codificante

LSD1 – demetilase 1 específica de lisina

me – metilação

MES - Mesenquimal

miRNA – micro RNA

mL – mililitro

MLL – Mixed-lineage leucemia

mM - milimolar

mRNA – RNA mensageiro

ncRNA – do inglês non-coding RNA, RNA não-codificante

ng – nanograma

NHGRI – do inglês *National Human Genome Research Institute*, Instituto Nacional de Pesquisa do Genoma Humano

NK – do inglês *Natural Killer*, linfócito natural *Killer*

nm – nanômetro

NURF – do inglês *nucleosome remodeling factor*, fator remodelador do nucleossomo

PBS – do inglês *phospate-buffered saline*, tampão fosfato-salino

PcG – do inglês *Polycomb Group*, grupo Polycomb

PCR – do inglês *polymerase chain reaction*, reação em cadeia da polimerase

piRNA – do inglês *PIWI-interacting RNAs*, RNA de interação PIWI

PRC1 – do inglês *Polycomb repressive complex 1*, complexo repressivo Polycomb 1

PRC2 – do inglês *Polycomb repressive complex 2*, complexo repressivo Polycomb 2

PR-DUB - Complexo repressivo polycomb deubiquitinase

pRNA – do inglês *promoter RNA*, *RNA* promotor

RE – receptor de estrógeno

rev – do inglês reverse, antissenso

RH – receptores hormonais

RIN – do inglês *RNA integrity*, integridade do *RNA*

RISC – do inglês RNA inducing silence complex, complexo de silenciamento induzido por RNA

RNA – ácido ribonucleico

RP – receptor de progesterona

rRNA – RNA ribossômico

RT-qPCR – do inglês real time quantitative PCR, PCR quantitativo em tempo real

SBF – soro bovino fetal

siRNAs – do inglês *small interfering RNA*, RNA de interferência

snc-RNA – do inglês *small non-coding RNA*, pequenos RNAs não codificantes

snoRNA – do inglês small nucleolar RNA, pequeno RNA nucleolar

snRNA – do inglês *small nuclear RNA*, RNA nuclear

SWI/SNF – do inglês *complex SWItch/Sucrose Non-Fermentable*, complexo SWIth/ sacarose não fermentável

TA – Temperatura ambiente

TDG – timina glicosilase de DNA

TETs – do inglês ten-eleven translocação dez-onze

tRNAs – do inglês transfer RNAs, RNAs de transferência

TrxG – do inglês *Trithorax group*, grupo Trithorax

U – unidade

UTR – do inglês untranslated regions, regiões não traduzidas

WGS – sequenciamento de genoma completo

ΔG – delta G, energia livre de Gibbs

LISTA DE GENES E PROTEÍNAS

- ADIPOQ do inglês Adiponectin, Adiponectina
- AGO do inglês Argonaute, Argonauta
- AKT do inglês AKT serine/threonine kinase, AKT serina/treonina quinase
- ARID1A do inglês AT-Rich Interaction Domain 1A, Domínio de interação rico em AT 1A
- ARID1B do inglês AT-Rich Interaction Domain 1B, Domínio de interação rico em AT 1A
- ARP7P do inglês ARP7p component of both the SWI/SNF and RSC chromatin remodeling complexes, componente dos complexos de remodelamento de cromatina SWI/SNF e RSC
- ARP9 do inglês SWI/SNF and RSC complexes subunit arp9, subunidade dos complexos SWI/SNF e RSC
- ASH2 do inglês Set1/Ash2 histone methyltransferase complex subunit, subunidade do complexo Set1/Ash2 histona metiltransferase
- ASXL do inglês additional sex combs like, transcriptional regulator, adicional sex combs like, regulador transcricional
- B2M do inglês Beta-2-Microglobulin, Beta-2-Microglobulina
- BAP1 do inglês BRCA1 associated protein 1, proteína 1 associada a BRCA
- BAP18 do inglês Chromatin complexes subunit BAP18, subunidade do complexo de cromatina
- BRCA1 do inglês BRCA1, DNA repair associated, BRCA1, associado ao reparo de DNA
- BRCA2 do inglês BRCA2, DNA repair associated, BRCA2, associado ao reparo de DNA
- *CBX* do inglês *chromobox*
- *CCND1* do inglês *Cyclin D1*, Ciclina D1
- *CDH1* do inglês *Cadherin 1*, Caderina 1
- CFP1 do inglês CXXC-type zinc finger protein 1, Proteína de dedo de zinco tipo CXXC 1
- CHD1 do inglês Chromodomain Helicase DNA Binding Protein 1, proteína de ligação ao cromodominio-helicase-DNA 1
- CHECK2 do inglês checkpoint kinase 2, quinase de ponto de checagem 2
- CXXC1 do inglês CXXC Finger Protein 1, proteína 1 de dedo de zinco do tipo CXXC
- DGCR8 (PASHA) do inglês DGCR8 microprocessor complex subunit, subunidade do complexo microprocessador

DKK-1 – do inglês Dickkopf-related protein 1, proteína 1 relacionada ao Dickkopf

DPF2 – do inglês Double PHD Fingers 2, Dedos duplos PHD 2

DPY30 – do inglês *Dpy-30 histone methyltransferase complex regulatory subunit*, subunidade reguladora do complexo histona metiltransferase Dpy-30

DROSHA – Drosha Ribonuclease III

DVL2 – do inglês Dishevelled segment polarity protein 2, proteína 2 de polaridade do segmento Dishevelled

EED – do inglês embryonic ectoderm development, desenvolvimento do ectoderma embrionário

EMS1 – do inglês Src substrate cortactin, Src substrato cortactina

ERBB2 – do inglês *Human epidermal growth factor receptor 2*, receptor do fator de crescimento epidermal humano 2

ESR1 – do inglês estrogen receptor 1, receptor de estrógeno 1

EXPORTIN 5 – Exportina-5

EZH1 – do inglês enhancer of zeste 1 polycomb repressive complex 2 subunit, subunidade do complexo repressivo polycomb 2, enhancer de zeste 1

EZH2 – do inglês *enhancer of zeste 2 polycomb repressive complex 2 subunit*, subunidade do complexo repressivo polycomb 2, *enhancer* de zeste 2

FAM124B – do inglês family with sequence similarity 124 member b, família com semelhança de sequência 124 membro b

FGF3 – do inglês fibroblast growth factor 3, fator de crescimento de fibroblasto 3

FOXA – do inglês forkhead box a, caixa de forquilha a

FOXM1 – do inglês forkhead box M1, caixa de forquilha a

FZD4 – do inglês Frizzled class receptor 4, receptor 4 da classe frisada

GAPDH – gliceraldeído-3-fosfato desidrogenase

GAS5 – do inglês growth arrest specific 5, parada de crescimento específico 5

GATA2 – do inglês GATA binding protein 2, Proteína 2 de ligação ao GATA

GSTP1 – do inglês glutathione S-transferase Pi 1, glutationa S-transferase Pi 1

HCF1 – do inglês host cell factor C1, fator da célula hospedeira C1

HDAC – do inglês *Histone deacetylases*, histona desacetilase

HMG2L1 – do inglês HMG box-containing protein 4, proteína 4 contendo caixa de HMG

HMGB1 – do inglês *high mobility group protein B1*, proteína B1 do grupo de alta mobilidade

HOTAIR – do inglês HOX transcript antissense intergenic RNA, RNA intergênico anti-sentido transcrito HOX

HOX – do inglês *homeobox*

IFNGR2 – do inglês Interferon gamma receptor 2, receptor 2 do interferon gama

IL13RA1 – do inglês Interleukin 13 receptor subunit alpha 1, subunidade alfa 1 do receptor da interleucina 13

IL17RE – do inglês Interleukin 17 receptor E, receptor E da interleucina 17

IL-20 – interleucina 20

Ki-67 – do inglês marker of proliferation Ki-67, marcador de proliferação Ki-67

KMT2B – do inglês *Lysine methyltransferase 2B*, lisina metiltransferase 2B

MAP3KI – do inglês *mitogen-activated protein kinase kinase kinase 1*, proteína quinase quinase quinase 1 ativada por mitogênio

MENIN – do inglês *Menin*

MLL – do inglês mixed lineage leukemia, leucemia linhagem mista

MYC – do inglês *MYC proto-oncogene*, proto-oncogene MYC

NAVI – do inglês neuron navigator 1, neurônio navegador 1

NF-κB – do inglês *nuclear factor kappa B*, fator nuclear kappa B

OGN – do inglês osteoglycin, osteoglicina

PALB2 – do inglês partner and localizer of BRCA2, parceiro e localizador de BRCA2

PCGF – do inglês polycomb group ring finger, dedo anelar do grupo polycomb

PER1 – do inglês period circadian regulator 1, regulador do período circadiano 1

PGR – do inglês progesterone receptor, receptor de progesterona

PHC – do inglês polyhomeotic-like protein 1, proteína 1 tipo polifomeótico

PI3K – do inglês *Phosphoinositide 3-kinase*, Fosfoinositida 3-quinase

PLIN1 – do inglês *perilipin 1*, perilipina 1

PTEN – do inglês phosphatase and tensin homolog, homólogo de fosfatase e tensina

PTP1B – do inglês *Protein tyrosine phosphatase non-receptor type 1*, Proteína tirosina fosfatase não receptora tipo 1

RAB22 – do inglês Ras-related protein Rab-22, proteína relacionada a Ras Rab-22

RAD51C – do inglês RAD51 paralog C, parálogo c de RAD51

RAN-GTP – do inglês GTP ase Ran, proteína nuclear de ligação ao GTP Ran

RB1 – do inglês RB Transcriptional Corepressor 1, corepressor Transcricional RB 1

RBBP4 – do inglês *RB binding protein 4, chromatin remodeling factor*, proteína 4 de ligação a RB, fator remodelador de cromatina

RBBP5 – do inglês RB binding protein 5, histone lysin methyltransferase complex subunit, proteína 5 de ligação a RB, subunidade do complexo lisina histona metiltransferase

RING1 – do inglês ring finger protein 1, proteína de dedo anelar 1

RPN12 – do inglês NIN1 (RPN12) Binding Protein 1 Homolog, homólogo de proteína 1 de ligação a NIN1 (RPN12)

SCML – do inglês sex comb on midleg-like protein, crista sexual com proteína do tipo perna média

SETD1A – do inglês SET domain containing 1A, histone lysine methyltransferase, dominio SET contend 1A, histona lisina metiltransferase

SETD1B – do inglês SET domain containing 1B, histone lysine methyltransferase, dominio SET contend 1B, histona lisina metiltransferase

SMARCA1 (SNF2L) – do inglês SWI/SNF related, matrix associated, actin dependent regulator of chromatin, subfamily a, member 1, Regulador de cromatina dependente de actina, relacionado a SWI/SNF, subfamília A, membro 1

SMARCA5 (SNF217) – do inglês SWI/SNF related, matrix associated, actin dependent regulator of chromatin, subfamily A, member 5, Regulador de cromatina dependente de actina, relacionado a SWI / SNF, subfamília A, membro 5

SMARCB1 – do inglês SWI/SNF related, matrix associated, actin dependent regulator of chromatin, subfamily B, member 1, Regulador de cromatina dependente de actina, relacionado a SWI/SNF, subfamília B, membro 1

SMARCC1 – do inglês SWI/SNF related, matrix associated, actin dependent regulator of chromatin subfamily c member 2, Regulador de cromatina dependente de actina, relacionado a SWI/SNF, subfamília c, membro 1

SMARCC2 – do inglês SWI/SNF related, matrix associated, actin dependent regulator of chromatin subfamily c member 2, Regulador de cromatina dependente de actina, relacionado a SWI/SNF, subfamília c, membro 2

SMARCE1 – do inglês SWI/SNF related, matrix associated, actin dependent regulator of chromatin, subfamily E, member 1, Regulador de cromatina dependente de actina, relacionado a SWI/SNF, subfamília E, membro 1

SOX – do inglês SRY-Box transcription factor, fator de transcrição SRY-Box

STAT – do inglês *signal transducer and activator of transcription*, transdutor de sinal e ativador de transcrição

SUZ12 – do inglês SUZ12 polycomb repressive complex 2 subunit, subunidade do complexo repressivo polycomb 2, SUZ12

TARBP – do inglês *RISC-loading complex subunit TARBP*

TCF – do inglês Transcription Factor, fator de transcrição

TP53 – do inglês tumor protein p53, proteína tumoral p53

TRAF4 – do inglês TNF receptor associated factor 4, fator 4 associado ao receptor de TNF

WDR5 – do inglês WD repeat domain 5, domínio 5 da repetição WD

WDR82 – do inglês WD repeat domain 82, domínio 82 da repetição WD

WLS – do inglês Wnt ligand secretion mediator, mediador de secreção de ligante Wnt

XBP1 – do inglês X-box-binding protein 1, proteína 1 de ligação a X-box

LISTA DE FIGURAS

Figura 1.1 – Progressão do câncer de mama
Figura 1.2 – Hallmarks of cancer
Figura 1.3 – Estrutura da cromatina e enzimas modificadoras de histona
Figura 1.4 – Complexos Polycomb (PcG) e Trithorax (TrxG)
Figura 1.5 – Complexos SWI/SNF e NURF
Figura 1.6 – Classes de RNA
Figura 1.7 – Biogênese e função de <i>microRNAs</i> (<i>miRNAs</i>)
Figura 1.8 – Classificação do <i>lncRNAs</i>
Figura 1.9 – Mecanismos reguladores de <i>lncRNAs</i>
Figura 4.1 – Expressão de <i>HOTAIR</i> em linhagens celulares de CM
Figura 4.2 – Padronização da concentração de Lipofectamina 3000 para realização do
experimento de transfecção
Figura 4.3 – Histogramas representativos da análise por citometria de fluxo da eficiência de
transfecção das linhagens celulares BT-474 e MDA-MB-468
Figura 4.4 – Silenciamento de <i>HOTAIR</i> após transfecção com <i>siRNA</i>
Figura 4.5 – Genes diferencialmente expressos nas linhagens celulares BT-474 e MDA-MB-468
após silenciamento de HOTAIR
Figura 4.6 – Análise comparativa através do Diagrama de Venn das linhagens celulares BT-474 e
MDA-MB-468 após silenciamento de <i>HOTAIR</i>
Figura 4.7 – Regulação epigenética da expressão gênica em BT-474
Figura 4.8 – Regulação da apoptose através de proteínas mitocondriais em BT-474 45
Figura 4.9 – Cascata de sinalização de caspases em BT-474
Figura 4.10 – Regulação da apoptose através da cascata de sinalização de FAS em BT-474
Figura 4.11 – Regulação epigenética da expressão gênica em MDA-MB-468
Figura 4.12 – Regulação epigenética de silenciamento gênico mediada por N-CoR-SMRT em
MDA-MB-468

Figura 4.13 – Regulação da transcrição pela ação não genômica do ácido retinóico e fosforilado de fosforilado d	
de seus receptores em MDA-MB-468	54
Figura 4.14 – Regulação da resposta imune através da sinalização de HMGB1/	ΓLR, incluindo
membros sinalização de NF-κB	55

LISTA DE TABELAS

Tabela 3.1 – Sequência dos <i>primers</i> utilizados para avaliação por PCR quantitativo em tempo
real
Tabela 4.1 – Ontologia gênica dos processos celulares identificados na linhagem BT-474 após o
silenciamento gênico de <i>HOTAIR</i>
Tabela 4.2 – Vias celulares enriquecidas identificadas na linhagem BT-474 após o silenciamento
gênico de HOTAIR
Tabela 4.3 – Genes diferencialmente expressos da regulação epigenética identificados na
linhagem BT-474 após o silenciamento gênico de <i>HOTAIR</i>
Tabela 4.4 – Genes diferencialmente expressos de vias de apoptose identificados na linhagem
BT-474 após o silenciamento gênico de <i>HOTAIR</i>
Tabela 4.5 – Ontologia gênica dos processos celulares identificados na linhagem MDA-MB-468
após o silenciamento gênico de HOTAIR
Tabela 4.6 – Vias celulares enriquecidas identificadas na linhagem MDA-MB-468 após o
silenciamento gênico de HOTAIR
Tabela 4.7 – Genes diferencialmente expressos da regulação epigenética identificados na
linhagem MDA-MB-468 após o silenciamento gênico de <i>HOTAIR</i>
Tabela 4.8 – Genes diferencialmente expressos da via de sinalização de NF-κB identificados na
linhagem MDA-MB-468 após o silenciamento gênico de <i>HOTAIR</i>

SUMÁRIO

1. INTRODUÇÃO	1
1.1 Câncer de Mama	1
1.1.1 Epidemiologia e aspectos clínicos	1
1.1.2 Etiologia	3
1.1.2.1 Fatores ambientais	3
1.1.2.2 Fatores genéticos	4
1.1.2.3 Fatores epigenéticos	5
1.1.3 Classificação molecular do CM	<i>6</i>
1.1.4 Heterogeneidade tumoral no CM	8
1.2 Regulação da expressão gênica	10
1.2.1 Regulação genética	10
1.2.2 Regulação epigenética	11
1.2.2.1 Modificação de histonas	11
1.2.2.2 Complexos modificadores de histonas/remodeladores de cromatina	13
1.2.2.3 Metilação do DNA	15
1.2.2.4 RNAs não codificantes (nc-RNAs)	16
1.2.2.4.1 micro-RNAs (miRNAS)	17
1.2.2.4.2 RNAs longos não codificantes (<i>lnc-RNAs</i>)	19
1.2.3 <i>HOTAIR</i>	24
2. OBJETIVOS	27
2.1 Objetivo principal	27
2.2 Objetivos secundários	27
3. METODOLOGIA	28
3.1 Cultivo de linhagens celulares	28
3.2 Análise de expressão gênica	28
3.2.1 Extração e quantificação do RNA total	28
3.2.2 Digestão com DNAse I e Transcrição Reversa (RT)	29
3.2.3 Elaboração dos iniciadores	30
3.2.4 PCR quantitativo em Tempo Real	31
3.3 Silenciamento gênico de <i>HOTAIR</i>	32

3.3.1 Quantificação da taxa de silenciamento de <i>HOTAIR</i>	33
3.4 Análise do perfil de transcritos por microarranjo	33
3.5 Análise estatística	34
4. RESULTADOS	36
4.1 HOTAIR está diferencialmente expresso entre os modelos in vitro de CM	36
4.2 Silenciamento gênico de HOTAIR	37
4.3 Os potenciais alvos de HOTAIR são diferentes entre os modelos Lu	m/HER e
TN	39
4.4 HOTAIR tem influência na regulação epigenética e em vias de apoptose na linl	nagem BT-
474	40
4.5 HOTAIR tem influência na regulação epigenética da transcrição gênica e via de	NF-κB na
linhagem MDA-MB-468	48
5. DISCUSSÃO	57
6. CONCLUSÃO	68
7. REFERÊNCIAS BIBLIOGRÁFICAS	69
8. ANEXOS	84
Anexo A - Tabela dos genes diferencialmente expressos após silenciamento de ${\it H}$	<i>OTAIR</i> na
linhagem BT-474 (fold change 2,0)	84
Anexo B - Tabela dos genes diferencialmente expressos após silenciamento de ${\it H}$	<i>OTAIR</i> na
linhagem MDA-MB-468 (fold change 2,0)	113
Anexo C - Legenda dos símbolos apresentados nas análises in silico pelo	software
Metacore®	154

1. INTRODUÇÃO

1.1 Câncer de Mama

1.1.1 Epidemiologia e aspectos clínicos

O câncer de mama (CM), excluindo o câncer de pele não melanoma, é o mais frequente entre mulheres de todo o mundo. Para o ano de 2018, foram estimados mais de 2 milhões de novos casos de CM, com uma taxa de incidência de 46,3% a cada 100 mil mulheres. É a primeira causa de morte por câncer no sexo feminino, sendo estimadas 626,7 mil mortes nesse mesmo ano, representando 15,16% de todos os óbitos. Em 2017, no Brasil, ocorreram 16.927 óbitos por CM (BRASIL, 2017; FERLAY *et al.*, 2019).

Existe uma variabilidade na incidência desse tipo de câncer nas diferentes regiões do mundo. Observa-se que o maior número de mortes relacionadas ao CM ocorre em países em desenvolvimento, como o Brasil. Em países desenvolvidos, como os Estados Unidos, as taxas de incidência e mortalidade apresentaram diminuição, reflexo das melhorias que ocorreram em função da detecção precoce e do tratamento da doença. Em contrapartida, nas regiões em desenvolvimento, as taxas de incidência vêm aumentando e o número de mortes ainda é alto, consequência do diagnóstico em estágios avançados da doença. Segundo dados publicados pelo Ministério da Saúde, são estimados 66.280 novos casos de CM para cada ano do triênio 2020-2022 e o risco estimado é de 61,61 casos a cada 100 mil mulheres. Isto coloca o CM, como uma questão importante de saúde pública e nos chama a atenção para a necessidade de modificar o cenário atual, investindo em políticas púbicas de prevenção, rastreamento e diagnóstico precoce (STEWART; WILD, 2014; FERLAY et al., 2019; INCA, 2020).

A glândula mamária é um dos poucos órgãos em que o desenvolvimento substancial ocorre apenas após o nascimento, passando por ciclos de crescimento, diferenciação, apoptose, regressão e remodelação durante a vida do organismo (BISSELL; RIZKI; MIAN; 2003). A transformação de um epitélio mamário normal para um epitélio tumoral demanda um longo período de tempo e requer múltiplas alterações moleculares, envolvendo a evolução de populações celulares com características fenotípicas cada vez mais agressivas. A hipótese principal para o desenvolvimento dos tumores de mama, é a progressão gradual da doença, que se inicia com uma displasia benigna seguida de uma hiperproliferação celular, conhecida como hiperplasia ductal atípica, evoluindo para tumores *in situ* e invasivos, e por final, em tumor metastático. Com exceção dos tumores pediátricos, a maioria dos tumores ocorre em idade mais avançada. Esses tumores podem ser esporádicos ou hereditários. Os primeiros,

ocorrem quando não há um componente genético forte associado e emerge mais tardiamente, geralmente pós-menopausa, enquanto que os hereditários, quando o indivíduo herda uma mutação que o predispõe a desenvolver a doença, podem ocorrer mais precocemente (figura 1.1) (RIVENBARK; O'CONNOR; COLEMAN, 2013; SIBBERING; COURTNEY, 2015).

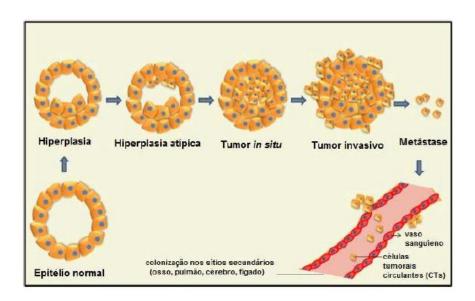


Figura 1.1. **Progressão do câncer de mama.** Progressão gradual do CM a partir de células epiteliais normais em vários passos até a metástase, onde as células tumorais circulantes podem colonizar sítios secundários, como por exemplo osso e pulmão (Adaptado de SUBRAMANIAN *et al.*, 2015).

As alterações celulares que ocorrem durante a transformação de uma célula saudável para uma célula tumoral e no estabelecimento e manutenção do tumor, são hoje conhecidas como *Hallmarks of Cancer* e foram propostas pela primeira vez nos anos 2000 por Hanahan e Weinberg. No ano de 2011, após uma revisão de diversos estudos, os mesmos autores publicaram novamente os *hallmarks* (figura 1.2), com o acréscimo de novas características relacionadas ao processo de tumorigênese. Foram apresentadas nesse artigo dez características das células tumorais, são elas: 1) sinalização proliferativa sustentada; 2) resistência a sinais supressores de crescimento; 3) resistência à morte celular; 4) imortalidade replicativa; 5) indução da angiogênese; 6) ativação de invasão e metástase; 7) metabolismo energético desregulado; 8) escape do sistema imune; 9) instabilidade genômica e mutações e 10) inflamação (HANAHAN; WEINBERG, 2011).



Figura 1.2. *Hallmarks of Cancer*. Características celulares adquiridas durante os processos de transformação celular, progressão e manutenção tumoral (Adaptado de HANAHAN; WEINBERG, 2011).

1.1.2 Etiologia

O CM é uma doença complexa, heterogênea e multifatorial. Apesar de alguns fatores genéticos terem um impacto forte e bem definido, a maioria das mulheres não apresenta um perfil de risco claramente identificável. Apenas 5–10% de todos os tumores de mama ocorrem devido a mutações herdadas em genes de alta penetrância. O risco de CM tem sido consistentemente associado à idade, história familiar de CM, fatores reprodutivos e hormonais, obesidade (somente para CM pós-menopausa), consumo de álcool, inatividade física, exposição à radiação ionizante e predisposição genética (DI SIBIO *et al.*, 2016). Os fatores de risco associados ao CM podem ser divididos em fatores genéticos e ambientais. Atualmente, sabe-se que alterações epigenéticas também podem contribuir para o desenvolvimento da doença.

1.1.2.1 Fatores ambientais

Um dos fatores de risco mais bem documentados para o CM é a idade. A incidência de CM é extremamente baixa antes dos 30 anos (25 casos por 100.000), e aumenta linearmente até os 80 anos, atingindo um patamar de aproximadamente 500 casos por 100.000. Mulheres com idade igual ou superior a 65 anos, possuem um risco relativo de desenvolver CM de 5,8

quando comparadas com mulheres com idade inferior a 65 (SINGLETARY; GREENE; SOBIN, 2003).

Dentre os fatores reprodutivos e hormonais relacionados ao CM estão a menarca (primeira menstruação antes dos 12 anos) precoce, idade tardia na primeira gestação (após 30 anos), nuliparidade, ausência de períodos de amamentação e a menopausa tardia (após 55 anos). O uso de contraceptivos orais e terapias de reposição hormonal (HRT), especialmente por mais de 5 anos, também se mostram como fatores de risco para esse tipo de tumor (INCA, 2014; BERNARD; BOEKE; TAMIMI, 2015; DI SIBIO *et al.*, 2016).

Outros fatores ambientais estão relacionados ao estilo de vida, como o consumo de álcool e tabaco, obesidade e sobrepeso, principalmente após a menopausa e sedentarismo. É importante ressaltar que fatores relacionados ao estilo de vida podem e devem ser mudados, no intuito de prevenir o desenvolvimento da doença pelos mesmos. A densidade mamária e a amamentação, parecem ser fatores protetores para o desenvolvimento de CM (INCA, 2014; BERNARD; BOEKE; TAMIMI, 2015; DI SIBIO *et al.*, 2016).

1.1.2.2 Fatores genéticos

Os fatores genéticos associados ao desenvolvimento de CM podem ser divididos em dois grupos: as alterações genéticas hereditárias e as esporádicas. As alterações genéticas hereditárias são aquelas relacionadas a mutações genéticas herdadas. Situações que podem indicar o risco aumentado de CM hereditário são: mulheres que possuem histórico familiar de CM e câncer de ovário, principalmente em parente de primeiro grau antes dos 50 anos; histórico de CM bilateral ou de ovário em parente de primeiro grau, em qualquer idade e histórico familiar de CM masculino, que representa apenas 1% de todos os casos (INCA, 2014 (2); BERNARD; BOEKE; TAMIMI, 2015).

Mutações em genes supressores tumorais, como *BRCA1* e *BRCA2*, estão associadas a um risco aumentado (50-80%) de desenvolvimento de CM e de câncer de ovário ao longo da vida. Ambas mutações estão associadas a tumores que aparecem mais precocemente, e são mais comuns em mulheres brancas (DI SIBIO *et al.*, 2016). Além dessas mutações que são comumente relacionadas a esse tumor, outras mutações também podem estar relacionadas ao CM hereditário, como as de *CHEK2*, *PTEN*, *PALB2*, *RAD51C* e *CDH1* (KAMINSKA *et al.*, 2015).

Alterações genéticas esporádicas estão relacionados ao surgimento de tumores mais tardios e resultam de um acúmulo gradual de mutações adquiridas e não corrigidas em diferentes genes, como genes supressores de tumor e proto-oncogenes. Essas mutações estão associadas a exposição a fatores ambientais, como os citados anteriormente. Tumores esporádicos representam a maior parte dos CM. Alguns oncogenes que foram relatados desempenhando um papel precoce no CM esporádico são MYC, CCND1, FGF3, EMS1 e ERBB2 (HER2) (KENEMANS; VERSTRAETEN; VERHEIJEN, 2004; LEE; 2010; MULLER, ROMAGNOLO et al., 2016). Outra mutação encontrada com frequência nesse tipo de tumor é do gene supressor tumoral TP53, levando a perda de parada do ciclo celular, favorecendo a tumorigênese (SCALIA-WILBUR et al., 2016). No CM esporádico, a inativação mutacional de BRCA1 / 2 é rara (KENEMANS; VERSTRAETEN; VERHEIJEN, 2004).

1.1.2.3 Fatores epigenéticos

As modificações epigenéticas envolvem alterações na expressão de um gene, sem alteração na sequência do *DNA*. Essas modificações incluem metilação do *DNA*, modificações de histona/remodelamento de cromatina e ação de *RNAs* não codificantes, todos melhor discutidos mais à frente. No CM, já foram reportadas diversas alterações dos padrões epigenéticos. Em um estudo, Esteller *et al.* (2001) observaram que os genes supressores de tumor *BRCA1* e *p16* e os genes de reparo de *DNA GSTP1* e *CHD1*, que estão todos envolvidos nos processos de invasão e metástase estavam hipermetilados em amostras de tumores de mama. Cho *et al.* (2015) observaram a hipermetilação de *BRCA1* em leucócitos que poderia estar associada com um risco aumentado de CM. Li *et al.* (2010) investigaram o *status* de metilação do *DNA* em 12 pares de amostras de CM receptor de estrógeno (RE) e receptor de progesterona (RP) positivos e ER / PR negativos por perfil genômico e encontraram diferentes perfis de metilação de *FAM124B*, *ST6GALNAC1*, *NAV1* e *PER1* de acordo com o *status* do receptor.

Zong *et al.* (2018) demonstraram em seu estudo que o *microRNA* miR-221/222 suprimiu significativamente a expressão de *GAS5* (um *RNA* longo não codificante, supressor tumoral) e aumentou o crescimento tumoral em um modelo de camundongo xenográfico de CM. Han *et al.* (2018) encontraram em seu estudo que o miR-181c aumenta a quimiosensibilidade e reduz a quimiorresistência a doxorubicina em linhagens de mama através da regulação negativa da osteopontina. Zhao *et al.* (2018) observaram em seu trabalho que a histona desacetilase 3 (HDAC3) foi positivamente regulada nos tecidos tumorais em comparação com os tecidos

para-tumorais, e os altos níveis de *HDAC3* foram positivamente correlacionados com o estágio avançado de TNM do CM. Além disso, a superexpressão de *HDAC3* promoveu a proliferação e a glicólise aeróbica em células de CM.

1.1.3 Classificação molecular do CM

A classificação molecular do CM é feita com base na identificação de biomarcadores moleculares através de Imunohistoquímica (IHQ). São avaliados os receptores hormonais de estrogênio (RE) e de progesterona (RP), o receptor do fator de crescimento epidermal humano 2 (HER2), a proteína Ki-67, marcador de proliferação celular e algumas citoqueratinas (VODUC *et al.*, 2010; FOUNTZILAS *et al.*, 2012). Estes biomarcadores estão relacionados a biologia do tumor e são de grande importância para a realização do diagnóstico dos pacientes. Além disso, fornecem informações de prognóstico e auxiliam na escolha da melhor abordagem de tratamento (DE ABREU *et al.*, 2013). De acordo com a expressão gênica desses biomarcadores, o CM é classificado em cinco subtipos moleculares distintos: luminal A, luminal B, luminal-HER, HER-E e triplo-negativo (PEROU *et al.*, 2000; SORLIE *et al.*, 2001).

- Luminal A: Representa de 50-60% dos carcinomas de mama, sendo o subtipo mais comum e de melhor prognóstico. Tem como característica a expressão de receptores hormonais (RE-positivo e/ou RP-positivo), é negativo para HER2 e tem baixo índice Ki-67 (<14%). Apresenta um menor grau histológico e em relação ao diagnóstico, este subtipo é associado com menor envolvimento linfonodal e menores taxas de recorrência (VODUC *et al.*, 2010; LAM *et al.*, 2014; HASHMI *et al.*, 2018).
- Luminal B: A prevalência do subtipo Luminal B varia entre 10-30%. Este subtipo apresenta um grau histológico moderado e as taxas de recorrência são ligeiramente mais altas, em relação ao subtipo Luminal A (LAM *et al.*, 2014). Caracteriza-se pela expressão de receptores hormonais (RE-positivo e/ou RP-positivo) e a ausência de expressão de HER2. Entretanto, exibe um alto índice de Ki-67 (14%) (VODUC *et al.*, 2010; HASHMI *et al.*, 2018). Aproximadamente 20% dos CM caracterizados como Luminal B apresentam expressão de HER2, sendo caracterizados como Luminal-HER (HARBECK, 2015).

- Luminal-HER: Também chamado de Luminal B-like, é caracterizado por apresentar RE-positivo, podendo ou não apresentar RP, superexpressão ou amplificação de HER2 e alguma taxa de expressão de Ki-67 (VODUC *et al.*, 2010; CHO, 2016).
- **HER2-E** (enriquecido): Este subtipo molecular corresponde a 15% 25% dos tumores de mama invasivos. Caracteriza-se pela amplificação do gene *ERBB2*, superexpressão da proteína HER2, podendo ou não apresentar expressão dos receptores hormonais. Apresenta um alto índice proliferativo, alto grau histológico e mau prognóstico (VODUC *et al.*, 2010; DE ABREU *et al.*, 2013; CHO, 2016; PRAT *et al.*, 2017).
- Triplo-negativo: É definido pela falta de expressão dos receptores hormonais (ER/PR) e a ausência de superexpressão e amplificação do HER2. Representam 10% a 20% de todos os tumores de mama e são caracterizados por um alto índice proliferativo, alto grau histológico, mau prognóstico, aumento da probabilidade de recorrência e morte (BARECHE et al., 2018). Recentemente, os tumores triplonegativos foram subclassificados em 4 grupos distintos: 1) Luminal / Receptor de andrógeno (LAR); 2) Mesenquimal (MES); 3) Basal-Like imuno suprimido (BLIS) e 4) Basal-Like imuno ativado (BLIA). O subtipo LAR apresenta expressão de receptor de andrógeno e sinalização de ER, prolactina e ErbB4, bem como de outros genes regulados por estrogênio (PGR, FOXA, XBP1, GATA3). Já os tumores MES, além de alterações em vias de ciclo celular, reparo de dano ao DNA e vias hereditárias de sinalização conhecidas no CM, apresentam alta expressão genes que normalmente são exclusivos de osteócitos (OGN) e adipócitos (ADIPOQ, PLINI) e importantes fatores de crescimento (IGF-1). Foi descrito anteriormente como Mesenquimal basal-like ou Claudin-low. O terceiro subtipo, chamado de BLIS, apresenta baixa expressão de moléculas que controlam a apresentação de antígenos, diferenciação de células imunes (linfócitos B, T e NK (Natural Killer)) e comunicação entre as respostas inata e adaptativa. Expressa exclusivamente vários fatores de transcrição da família SOX. Além disso, exibe piores taxas de sobrevida livre de doença e sobrevida específica de doença. Ao contrário de BLIS, o subtipo BLIA, apresenta regulação positiva dos genes que controlam as funções das células B, T e NK. Este subtipo tem melhor prognóstico, exibe ativação das vias mediadas pelo fator de transcrição STAT e possui alta expressão dos genes STAT (BURSTEIN et al., 2015).

1.1.4 Heterogeneidade tumoral no CM

A heterogeneidade apresentada no CM está relacionada tanto a aspectos fenotípicos e ao perfil de expressão gênica e proteica dentro do tumor (heterogeneidade intra-tumoral) quanto entre tumores de diferentes pacientes (heterogeneidade inter-tumoral) (BADVE *et al.*, 2015). Essas diferenças têm impacto no diagnóstico, prognóstico e na abordagem terapêutica utilizada (KOREN; BENTIRES-ALI, 2015). Há uma controvérsia atual em relação à heterogeneidade tumoral, progressão e resistência terapêutica. Existem dois modelos propostos para explicar a heterogeneidade do CM e a origem dos diferentes subtipos: o primeiro modelo se baseia nas células-tronco tumorais e o segundo na evolução e seleção clonal. Embora ambos concordem que os tumores se originam de uma única célula que adquiriu múltiplas mutações e um potencial proliferativo ilimitado, existem diferenças importantes entre eles (POLYAK, 2007).

O primeiro modelo, propõe que células tumorais diferenciadas são descendentes das células-tronco tumorais e não são capazes de sofrer uma divisão celular auto-renovável. Assim, apenas as células-tronco tumorais podem acumular mudanças genéticas adicionais que podem impulsionar a progressão tumoral e a resistência aos medicamentos. Já o segundo, diz que os fenótipos de células tumorais são determinados com base na combinação do tipo de célula de origem da célula de iniciação tumoral, alterações genéticas e epigenéticas adquiridas e sinais parácrinos das células circundantes. Os fenótipos celulares não são estáveis e podem mudar à medida que o tumor evolui e todas as células tumorais têm a capacidade de sofrer uma divisão de auto-renovação, podendo contribuir para a progressão do tumor e resistência aos medicamentos. Em relação a resistência terapêutica, no modelo de células-tronco tumorais, essas células são inerentemente resistentes a medicamentos, já na evolução e expansão clonal, a terapia seleciona clones resistentes. Os dois modelos não têm que ser mutuamente exclusivos e sua combinação também é plausível (POLYAK, 2007).

Com os avanços nas tecnologias para avaliação de perfis transcricionais, diversos estudos foram feitos na intenção de compreender o perfil de expressão gênica de tumores de mama e deram origem à classificação do CM em subtipos moleculares (PRAT; PEROU, 2011). Com base nesses estudos foram desenvolvidos alguns ensaios de expressão gênica, que fornecem valor prognóstico adicional à informação imunohistoquímica e clínico-patológica padrão e tomada de decisão terapêutica, são eles: OncotypeDX®, MammaPrint®, Prosigna®, EndoPredict (EPclin), Breast Cancer IndexSM e MapQuantDxTM (Genomic Grade Index). A maioria destes ensaios identifica pacientes para os quais o uso da quimioterapia pode ser

evitado. Os critérios de elegibilidade são amplamente semelhantes, incluindo pacientes em estágio inicial (I ou II), linfonodos (LN) negativos ou 1-3 positivos para LN, receptores hormonais (RH) positivos e HER2 negativos (REED *et al.*, 2018).

Estudos utilizando abordagens genômicas, como sequenciamento do genoma completo (WGS), vem sendo utilizados para aumentar a compreensão da expressão gênica no CM. Um estudo recente conduzido por Nik-Zainal e colaboradores (2016), analisou o genoma de completo de 560 tumores de mama, onde foi observado que 93 genes codificadores de proteínas carregavam possíveis mutações *drivers*, que são mutações capazes de guiar o comportamento clínico dos tumores e pelo menos um *driver* foi identificado em 95% dos tumores avaliados. Foi demonstrado também os dez genes mais frequentemente mutados em CM, que são: *TP53*, *PIK3CA*, *MYC*, *CCND1*, *PTEN*, *ERBB2*, *chr8:ZNF703/FGFR1 locus*, *GATA3*, *RB1* e *MAP3K1*. Outras alterações genômicas observadas foram assinaturas de substituição de bases e rearranjos, caracterizados por duplicação ou deleção.

Esse tipo de análise é indispensável para uma explicação mais abrangente da base genética do CM e melhor compreensão da diversidade entre seus subtipos e até mesmo dentro do mesmo subtipo molecular. Entretanto, apesar do número crescente de informações a respeito do perfil de expressão gênica no CM, o diagnóstico ainda é realizado com base na caracterização histológica e no perfil de expressão dos biomarcadores RE, RP e HER2 (PEROU *et al.*, 2000; SORLIE *et al.*, 2001).

Assim como a identificação destes biomarcadores foi fundamental para o desenvolvimento de terapias alvo-específicas mais eficazes no tratamento do CM, estudos que visem identificar novos biomarcadores são de grande importância para auxiliar no diagnóstico, prognóstico e tratamento do CM, bem como na compreensão da biogênese da doença. No contexto atual, os subtipos moleculares de CM que mais se beneficiaram das terapias-alvo foram os Luminais e HER2. Entretanto, com o avanço dos estudos moleculares e o refinamento da classificação dos tumores triplo-negativos, novos métodos de tratamento puderam ser propostos. Tumores triplo-negativos com sistema imune ativo, já possuem imunoterapia disponível e outras drogas estão em fase de teste clínico. Porém, os demais subtipos ainda precisam de mais estudos para terapias mais eficazes (SCHNITT, 2010; VINDULA; BARDIA, 2017; CHANG-QIANG *et al.*, 2019).

1.2 Regulação da expressão gênica

As alterações genéticas presentes no câncer estão associadas tanto ao surgimento quanto a progressão da doença e são resultado do desbalanço no fluxo de informações genéticas (*DNA* – *RNA* – PROTEÍNA) e de alterações nos mecanismos que regulam esse fluxo, afetando os programas transcricionais e traducionais normais da célula e favorecendo o desenvolvimento do tumor. Com o advento de abordagens sistêmicas e de *high throughput*, mais detalhes desse processo regulatório foram sendo elucidados, tornando-o ainda mais complexo (PIRAS; TOMITA; SELVARAJOO, 2012; SCHNEIDER-POETSCH; YOSHIDA, 2018).

Os mecanismos de regulação da expressão gênica compreendem vários passos desde a regulação da estrutura da cromatina até o controle da atividade da proteína, podendo ser divididos em dois grandes grupos: regulação genética e regulação epigenética (DELGADO; LEÓN, 2006; ALBERTS *et al.*, 2017).

1.2.1 Regulação genética

Para a maioria dos genes o início da transcrição é ponto mais importante de controle da expressão gênica. A regulação transcricional é mediada por proteínas que podem ativar ou reprimir este processo, chamadas de fatores de transcrição, que se ligam a região promotora central (*core promoter*) do gene e recrutam a *RNA* polimerase II. Existem outras sequências regulatórias conhecidas como elementos proximais do promotor, que tendem a conter elementos reguladores primários e os elementos distais, que podem conter regiões reguladoras adicionais, tais como *enhancers*, *insulators* e *silencers* (LEVINE; TJIAN, 2003; THOMAS; CHIANG, 2006; KOLOVOS *et al.*, 2012; DANINO *et al.*, 2015).

Os *enhancers* são sequências no *DNA* onde proteínas podem se ligar potencializando a transcrição de um gene. Os *silencers* são sequências onde fatores regulatórios, chamados de repressores, podem se ligar bloqueando a transcrição e impedindo que o gene seja expresso. Já os *insulators*, impedem que *enhancers* associados a um gene regulem inadequadamente os genes vizinhos. Em adição, existe uma ampla classe de proteínas denominadas de coativadores e co-repressoras que atuam potencializando o efeito de fatores regulatórios (LEVINE; TJIAN, 2003; KOLOVOS *et al.*, 2012; ALBERTS *et al.*, 2017).

A etapa subsequente na expressão de um gene é a regulação pós-transcricional. A molécula de *RNA* pode passar por diferentes modificações depois que sua transcrição tenha começado.

Um ponto crítico da regulação pós-transcricional é um processo conhecido como *splicing*, que consiste na remoção do íntrons e junção dos éxons da sequência do pré-RNAm. A clivagem dos íntrons é feita pelo *spliceossomo* e ocorre em sequências conservadas encontradas nas extremidades 5' e 3' dos íntrons designadas por locais de *splicing* (ALBERTS *et al.*, 2017).

Os éxons também podem ser unidos de maneira diferente, originando diferentes cadeias polipeptídicas a partir de um mesmo *RNAm*. A esse processo dá-se o nome de *splicing* alternativo e tem como resultado a geração de diferentes isoformas de proteínas com diversas funções e / ou localizações (BARALLE; GIUDICE, 2017; RAMANOUSKAYA; GRINEV, 2017). Outros dois pontos importantes dessas regulação, são o capeamento do *RNAm*, que consiste na adição de uma cauda poly-A na extremidade 3' (poliadenilação) e da adição do CAP na extremidade 5' e o seu transporte para o citoplasma, onde o *RNAm* é transcrito, dando origem a uma proteína (SLOMOVIC *et al.*; 2010; ALBERTS *et al.*, 2017).

1.2.2 Regulação epigenética

A regulação epigenética ocorre através de três mecanismos conhecidos como: metilação do *DNA*, modificação de histonas/remodelamento de cromatina e *RNAs* não-codificantes. Coerente com a importância desses mecanismos, a desregulação dos estados epigenéticos está intimamente ligada às doenças humanas, como por exemplo o câncer (SAWAN *et al.*, 2008; FEINBERG, 2018).

1.2.2.1 Modificação de histonas

A unidade básica da cromatina é o nucleossomo, formado por um filamento de *DNA* envolto em um octâmero de proteínas histonas, composto por dois dímeros de histona (H2A, H2B, H3, H4), enquanto a histona H1 une os nucleossomos adjacentes, empacotando-os. As caudas dessas proteínas se estendem da superfície do nucleossomo e abrigam a maioria dos sítios para modificações pós-traducionais. Essas modificações incluem acetilação, fosforilação, metilação e ubiquitinação, e sua combinação dita o *status* de transcrição de um gene (ativa ou reprimida) através da dinâmica estrutura de cromatina (GRANT, 2001; GOLL; BESTOR, 2002; SAWAN; HERCEG, 2010).

A acetilação consiste na adição de um grupamento acetil (-COCH₃) aos resíduos de lisina, neutralizando sua carga positiva e enfraquecendo a interação *DNA*-histona, promovendo a

abertura da cromatina. A transferência desse grupamento é catalisada por enzimas chamadas de histona acetiltransferases (HATs). Essa reação é reversível, e a remoção do grupamento acetil é feita pelas histona desacetilases (HDACs) (BANNISTER; KOUZARIDES, 2011).

A metilação de histonas consiste na adição de um radical metil (CH₃-) nos resíduos de lisina e arginina. Essa reação é catalisada pelas histona metiltransferases (HMTs) e pode ser desfeita pela ação de histona demetilases (HDMs). A arginina pode ser mono- ou di-metilada, já a lisina pode ser mono- (me), di- (2me) e tri- (3me) metilada (SAWAN; HERCEG, 2010; ALAM; GU; LEE, 2015). A metilação pode promover tanto a ativação quanto a repressão gênica, dependendo do resíduo que for modificado. (SAWAN; HERCEG, 2010; ALAM; GU; LEE, 2015).

A fosforilação é adição de um grupo fosfato (PO₄), usualmente em resíduos de serinas, treonina e tirosina. Essa modificação é controlada por quinases e fosfatases que adicionam e removem a modificação, respectivamente. A fosforilação das histonas está associada normalmente a ativação gênica e também pode estar associada a diferentes processos celulares como o reparo de *DNA* e a condensação cromossômica (SAWAN; HERCEG, 2010; BANNISTER; KOUZARIDES, 2011; ROSSETTO; AVVAKUMOV; CÔTÉ, 2012).

A ubiquitinação envolve a ligação de uma ou mais moléculas de ubiquitina nos resíduos de lisina das caudas das histonas. A reação é catalisada pelas enzimas E1, E2 e E3 e pode promover tanto a ativação quanto a repressão da expressão gênica, dependendo do resíduo que for modificado (WEAKE; WORKMAN, 2008; SAWAN; HERCEG, 2010; CAO; YAN, 2012). A estrutura do nucleossomo e as possíveis modificações nas histonas estão representadas na figura 1.3.

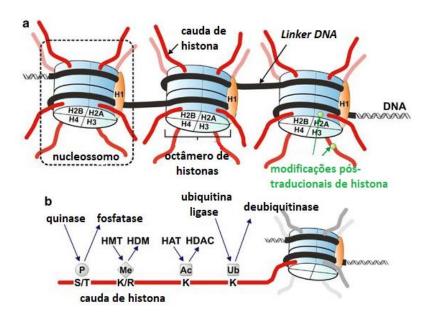


Figura 1.3. Estrutura da cromatina e enzimas modificadoras de histonas. (a) A cromatina formada por unidades repetidas de nucleossomos, que consistem em octâmeros de proteínas histonas envoltas por um filamento de *DNA*. (b) A natureza dinâmica das modificações das histonas. As modificações que ocorrem nas caudas das histonas são mostradas juntamente com as enzimas que estabelecem e removem as marcas (Adaptado de FÜLLGRABE; HAJJI; JOSEPH, 2010).

1.2.2.2 Complexos modificadores de histonas/remodeladores de cromatina

Dois complexos de proteínas bem conhecidos que apresentam função de modificadores de histona são *Polycomb* (PcG) e *Trithorax* (TrxG). Esses complexos são evolutivamente conservados e originalmente foram identificados como parte de um programa epigenético que regula o estado de expressão de genes, reprimindo ou ativando sua transcrição (SCHUETTENGRUBER *et al.*, 2007; SCHUETTENGRUBER *et al.*, 2017).

A família PcG é formado por três grandes grupos de proteínas conhecidos como Complexo repressivo polycomb 1 (PRC1), Complexo repressivo polycomb 2 (PRC2) e Complexo repressivo polycomb deubiquitinase (PR-DUB). Os complexos PcG foram identificados em *Drosophila melanogaster*, reprimindo a transcrição de genes *HOX*. Atualmente, a desregulação de proteínas PcG está relacionada ao desenvolvimento de várias doenças, mais notavelmente o câncer (CHITTOCK *et al.*, 2017).

O *core* do complexo PRC1 inclui as proteínas *PCGF*, *CBX*, *PHC*, *SCML* e *RING1*. A proteína *RING1* possui atividade de ligase E3 promovendo a monoubiquitinação específica da lisina 119 da histona H2A (H2AK119ub), uma marca associada ao silenciamento gênico. O *core* do complexo PRC2 compreende as proteínas SUZ12, *EED* e a histona metiltransferase

EZH1 ou EZH2, que catalisam a trimetilação da lisina 27 da histona H3 (H3K27me3), outra típica marca de silenciamento epigenético. O complexo PRC1 reconhece a marca H3K27me3 feita por PRC2, reforçando a sinalização de silenciamento (SAUVAGEAU; SAUVAGEAU, 2010; MORITZ; TRIEVEL, 2018). O core do complexo PR-DUB é formado pelas proteínas BAP1, ASXL (1 e 2), bem como as proteínas UCH-L5 e Rpn13. PR-DUB é um complexo histona deubiquitinase que remove a marca H2AK119ub1 depositada por PRC1 (CHITTOCK et al., 2017).

A família TrxG compreende um grupo heterogêneo de proteínas que desempenham um papel na ativação transcricional. O complexo MLL (*Mixed-lineage leucemia*) é responsável por catalisar a reação de trimetilação da lisina 4 na histona H3 (H3K4me3). A atividade de metiltransferase de MLL (figura 1.4) e de outros membros da família (SETD1A, SETD1B, MLL2, MLL3 e MLL4) depende da sua participação em complexos macromoleculares denominados COMPASS (Complexo de proteínas associadas com SET1). O *core* de todos os complexos COMPASS é bem conservado e inclui as proteínas *WDR5*, *ASH2*, *RBBP5* e *DPY30* (WARD). O complexo SET1/COMPASS contém adicionalmente as proteínas HCF1, WDR82 e a proteína de ligação ao *DNA*, CXXC1 (CFP1) e catalisa a trimetilação da lisina 4 na histona H3 (H3K4me3) (SCHUETTENGRUBER *et al.*, 2017; MEEKS; SHILATIFARD, 2017).

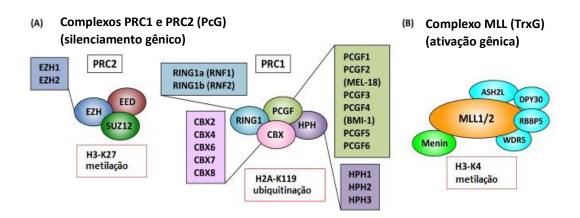


Figura 1.4. Complexos PCR1 e PRC2, da família Polycomb (PcG) e Complexo MLL, da família Trithorax (TrxG). (A) Dois tipos canônicos do complexo Polycomb, PRC1 e PRC2, são mostrados na figura. PRC2 é formado por *EZH1* e 2 (metiltransferase para H3K27), *EED* e *SUZ12. RING1a* e *RING1b* são responsáveis pela ubiquitinação H2AK119. PRC1 consiste em proteínas CBX (CBX2, 4, 6, 7 e 8), a família PCGF (PCGF1-6), a família RING1 e a família HPH (HPH1-3). (B) O complexo Trithorax, representado por MLL, é responsável pela metilação da H3K4. MLL é composto pelas proteínas MLL (1 e 2), ASH2L, DPY30, RBBP5, WDR5 e Menin (Adaptado de ONODERA; NAKAYAMA, 2015).

O complexo SWI/SNF (*SWItch/Sucrose Non-Fermentable*), também conhecido como BAF, foi originalmente descrito em leveduras. É um complexo de remodelamento da cromatina, composto pela ATPase Swi2/Snf2p, duas proteínas relacionadas à actina (Arp7p e Arp9) e outras subunidades envolvidas nas interações com *DNA* e proteína-proteína. Atua promovendo o deslizamento dos nucleossomos ao longo do *DNA*, de maneira dependente de ATP, abrindo a cromatina e permitindo que genes alvo sejam transcritos. Também desempenha um papel importante em outros processos, como diferenciação celular e reparo de *DNA* (SANTEN; KRIEK; ATTIKUM, 2012; TANG; NOGALES; CIFERRI, 2010; LU; ALLIS, 2017).

Outro complexo remodelador de cromatina é o NURF (Fator de romodelamento de nucleossomo). Esse complexo foi identificado pela primeira vez em *Drosophila Melanogaster* e compreende as proteínas BPTF, a subunidade ATPasica SNF2L (SMARCA1) e RBBP4, podendo também conter outras proteínas como SNF2H (SMARCA5), BAP18 e HMG2L1. O complexo NURF, assim como SWI/SNF, promove o deslizamento do nucleossomo de maneira ATP-dependente permitindo assim a transcrição gênica (figura 1.5) (ALKHATIB; LANDRY, 2011; KOLUDROVIC *et al.*, 2015).

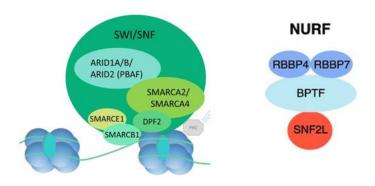


Figura 1.5. **Complexos SWI/SNF e NURF**. Os complexos SWI/SNF e NURF ligam-se ao *DNA* e histonas e efetuam o deslocamento do nucleossomo a fim de melhorar a acessibilidade do *DNA* e, assim, possibilitar a instalação da maquinaria de transcrição. Ambos atuam de maneira ATP-dependente (Adaptado de BÖGERSHAUSEN; WOLLNIK, 2018 e KATO; KOMATSU, 2015).

1.2.2.3 Metilação do DNA

A metilação do *DNA* é uma modificação covalente que consiste na adição de um radical metil (CH3-) na citosina que antecede a guanina nos chamados dinucleotídeos CpG, entretanto, todas as citosinas CpGs e CpHs (H = A, T, C) podem se tornar metiladas, mas

geralmente a 5-metilcitosina (5mC) é enriquecida em dinucleotídeos CpG. Esses dinucleotídeos estão espalhados por todo o genoma em regiões conhecidas como Ilhas CpG e são frequentemente encontrados em promotores gênicos. A reação é catalisada por um grupo de enzimas chamadas de *DNA* metiltransferases (DNMTS) e pode ser revertida pela ação de outros grupos enzimáticos, como as TETs (do inglês, *ten-eleven translocation*) metilcitosina dioxigenases, a citidina desaminase induzida por ativação (AID) e a timina glicosilase de *DNA* (TDG) (GUO *et al.*, 2011; CHEN; DZITOYEVA; MANEV, 2012; JONES, 2012; PASTOR; ARAVIND; RAO, 2013; CHENG *et al.*, 2015).

A metilação do *DNA* pode reprimir diretamente a transcrição gênica, formando uma barreira física que impede a ligação de fatores de transcrição ao promotor do gene (LIM; MAHER, 2010; SMITH; MEISSNER, 2013). As marcas de metilação do *DNA* são passadas de forma estável durante a divisão celular e permite uma forma de "memória" epigenética (JONES, 2012; UNNIKRISHNAN *et al.*, 2018).

1.2.2.4 RNAs não codificantes (nc-RNAs)

Podemos dividir os *RNA*s em dois grupos: codificantes e não-codificantes. Os *RNA*s codificantes são aqueles que serão transcritos e traduzidos dando origem a uma proteína, já os não-codificantes são transcritos, mas não originam proteínas. Sabe-se hoje que aproximadamente 2% do genoma humano codifica proteínas, e durante muito tempo os 98% restantes, foram considerados material inativo, regiões de vários megabases sem qualquer função, o chamado "*DNA* lixo". No entanto, com os avanços no desenvolvimento de técnicas para avaliação de transcritos, como *microarrays* e sequenciamento de última geração (*RNAseq*), bem como de análises de bioinformática, observou-se que o genoma é amplamente transcrito. A transcrição generalizada de genomas eucarióticos produz milhares de transcritos não-codificantes, que são agora reconhecidos como principais reguladores envolvidos em diversos processos celulares que incluem diferenciação e desenvolvimento celular, *imprinting* genômico, regulação da expressão gênica, controle do ciclo celular e adaptação a mudanças ambientais (BEERMANN *et al.*, 2016; ANDRES-PABLO; MORILLON; WERY, 2017; BUNCH *et al.*, 2018).

Os RNAs não codificantes (ncRNAS) são divididos em duas classes: housekeeping ncRNAs e ncRNAs reguladores. Os housekeeping ncRNAs incluem RNAs de transferência (tRNAs) e ribossômicos (rRNAs). Os ncRNAs reguladores podem ser divididos em duas subclasses em função de seu tamanho: os pequenos RNAs não codificantes (snc-RNA), com menos de 200

nucleotídeos e *RNAs* longos não codificantes (*lnc-RNA*), como tamanho superior a 200 nucleotídeos. *snc-RNA* incluem *microRNAs*, pequenos *RNAs* nucleolares (*snoRNAs*), pequenos *RNAs* de interferência (*siRNAs*), *RNAs* nucleares (*snRNAs*) e *PIWI-iinteracting RNAs* (*piRNAs*) (figura 1.6) (INAMURA, 2017).

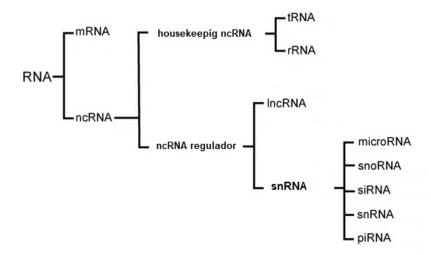


Figura 1.6. Classes de RNA. Os RNAs são divididos em duas classes principais: RNA mensageiro (*mRNA*), codificador de proteína e RNA não codificante (*ncRNA*). Os *ncRNAs* incluem são divididos em *housekeeping ncRNAs* e *ncRNA* reguladores. Esse último grupo, é divido em *lncRNAs* e *snRNAs*. Os *snRNAS* são subclassificados em *snc-RNA* incluem *microRNAs*, pequenos *RNAs* nucleolares (*snoRNAs*), pequenos *RNAs* de interferência (*siRNAs*), *RNAs* nucleares (*snRNAs*) e *PIWI-iinteracting RNAs* (*piRNAs*) (Adaptado de INAMURA, 2017).

1.2.2.4.1 micro-RNAs (miRNAs)

Os *miRNAs* são definidos como *ncRNAs* de fita simples com aproximadamente 20 nucleotídeos de comprimento, endogenamente expressos e que regulam a expressão gênica em nível pós-transcricional. Desde a sua primeira descrição no verme *Caenorhabditis elegans* (LEE *et al.*, 1993), milhares de *miRNAs* foram identificados e compreendem o grupo mais bem estudado dentro da classe de *snRNAs*.

Os genes codificadores dos *miRNAs* estão localizados em todo o genoma e uma grande proporção é encontrada organizada dentro *clusters* compreendendo vários *miRNAs*. Os *miRNAs* são codificados dentro ou se sobrepõem a genes que codificam proteínas ou não-codificantes, estando sua expressão ligada à transcrição e processamento de tais genes hospedeiros (SAINI; GRIFFITHS-JONES; ENRIGHT, 2007; OZSOLAK *et al.*; 2008).

Na maioria dos casos, os *miRNAs* são transcritos pela RNA polimerase II (RNA Pol II), mas também podem ser transcritos pela RNA polimerase III (RNA Pol III). Após a transcrição são formados precursores chamados de pri-miRNA, que assim como o *mRNA*,

sofrem modificações pós-transcricionais que incluem o capeamento da extremidade 5' e a poliadenilação em 3'. Os pri-miRNA apresentam uma estrutura em grampo, que é processada por dois eventos: o primeiro é mediado por um complexo nuclear microprocessador, formado pela proteína DGCR8 (também conhecida como PASHA) e pela endonuclease Drosha, que reconhece e faz a clivagem do pri-miRNA, originando o pré-miRNA. Esse pré-miRNA é transportado do núcleo para o citoplasma pelas proteínas Exportin-5 e a RAN-GTP. O segundo evento é mediado pela endonuclease Dicer que, interagindo com TARBP, cliva o pré-miRNA perto do loop terminal liberando duplexes de RNA. Este duplex se associa com proteínas Argonauta (AGO) e formam o complexo de silenciamento induzido por RNA (RISC). A fita guia do *miRNA* maduro fica retida no complexo, enquanto a outra fita é degradada (MACFARLANE; MURPHY, 2010; CULLEN, 2004; DENLI *et al.*; 2004; LEE *et al.*, 2003)

Em uma rota alternativa (não-canônica) de biogênese, os *miRNAS* são derivados de pequenos grampos de íntrons, chamados mirtrons. Nessa rota, o passo de processamento por Drosha é substituído pela maquinaria de *splicing*. Este evento de clivagem gera um intermediário que é dobrado antes da formação de estrutura do grampo. Os pré-miRNAs resultantes são processados de acordo com a via de biogênese canônica (citada acima) (figura 1.7) (OKAMURA *et al.*, 2007; HA; KIM, 2014; ENDER *et al.*, 2008; BABIARZ *et al.*, 2008).

A interação entre o *miRNA-RISC* leva à repressão da tradução por dificultar a instalação da maquinaria de tradução ou favorecendo a degradação do *mRNA*. A degradação do *mRNA* alvo, se dá pela retirada do cap 5' e da cauda poli-A em 3'. Os *miRNAs* também podem induzir a tradução de alvos por recrutamento de complexos de ribonucleoproteínas, influenciar a biogênese de outros *miRNAs* ou outras espécies de *RNAs*, podem ser incorporados em vesículas ou micropartículas, atuando como moléculas de sinalização para transferência de informação genética entre células ou tecidos (BEERMANN *et al.*, 2016).

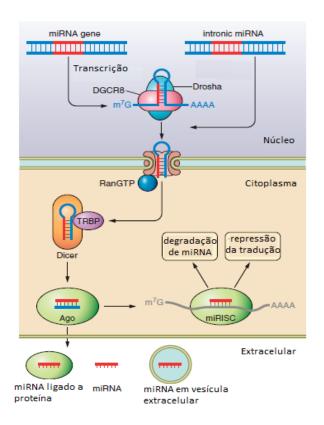


Figura 1.7. Biogênese e função de *microRNAs* (*miRNAs*). Os *miRNAs* são transcritos como precursores (pri-*miRNA*) ou derivados de introns, e amadurecem via processamento endonucleolítico. Os *miRNAs* maduros são
incorporados ao complexo silenciador induzido por *RNA* (RISC) e regulam a expressão do gene alvo por
degradação ou repressão da tradução de seu *mRNA*. Os *miRNAS* também podem ser secretados para o meio
extracelular interagindo com proteínas ou através de vesículas, atuando como moléculas de sinalização
(Adaptado de BEERMANN *et al.*, 2016).

1.2.2.4.2 RNAs longos não codificantes (*lnc-RNAs*)

RNAs longos não codificantes (*lncRNAs*) compreendem diferentes classes de moléculas de RNA com tamanhos maiores que 200 nucleotídeos. Atualmente, este grupo de *ncRNAs* tem sido alvo de vários estudos visto que desempenham um papel importante na regulação da expressão gênica tanto na transcrição quanto na pós-transcrição. Estão envolvidos em diversos contextos celulares e processos biológicos: são responsáveis pela integridade da estrutura nuclear, podem regular a expressão de genes próximos (atuando em *cis* no núcleo) ou genes em outro lugar da célula (atuando em *trans* no núcleo ou citoplasma) interagindo com proteínas, *RNAs* e *DNAs* (CHEN, 2016; FANG; FULLWOOD, 2016).

A biogênese dos *lncRNAs* ocorre no núcleo e podem ser transcritos pelas RNA Pol II ou III. Suas regiões promotoras podem ser epigeneticamente reguladas por modificações de histonas/remodelamento de cromatina bem como por ligação e regulação de fatores de transcrição que favorecem ou dificultam a expressão gênica. O processamento póstranscricional é outra característica que os *lncRNAs* compartilham com genes codificadores de

proteínas: uma grande proporção de *lncRNAs* é capeada e poliadenilada, também podem sofrer *splicing* (normal ou alternativo), processos de edição de *RNA* e padrões de ativação transcricional. Alguns *lncRNAs* apresentam estrutura secundária, no entanto ainda não se sabe bem como ela se forma e qual sua relação com a função deles. Os *lncRNAs* podem ser encontrados em diferentes compartimentos da célula, podendo permanecer no núcleo, serem transportados para o citoplasma ou até mesmo exportados para fora das células por vesículas (KHANDELWAL *et al.*, 2015; GUO *et al.*, 2016; QUINN; CHANG, 2016).

Os *loci* genômicos nos quais os *lncRNAs* são transcritos, incluem regiões intergênicas e as orientações sentido (*sense*) e anti-sentido (*antissense*) de genes codificadores. Os sítios de início de transcrição estão localizados em íntrons, exons, regiões promotoras, *enhancers*, ou regiões não traduzidas (UTRs). Como resultado, os *lncRNAs* são classificados como senso, antisenso, bidirecional, intrônicos, *enhancers RNAs*, *promoters RNAs* e intergênicos (figura 1.8) (VIEIRA *et al.*, 2017; DAHARIYA *et al.*, 2019).

- A) Sense: se sobrepõem parcial ou totalmente a um ou mais éxons de um gene codificador;
- B) **Antisense**: assim como os *sense*, podem se sobrepor parcial ou totalmente a um ou mais éxons de um gene codificador, mas na fita oposta;
- C) **Intrônicos**: são produzidos a partir de um íntron de um gene e não se sobrepõem a nenhum éxon;
- D) **Bidirecionais**: compartilham o mesmo promotor com genes codificadores de proteínas, mas são transcritos na direção oposta;
- E) **Intergênicos**: localizados entre genes codificadores de proteínas e podem ser transcritos em ambas as direções;
- F) *Enhancer* RNAs (*eRNAs*): são produzidos a partir de regiões *enhancer* de genes codificadores.
- G) *Promoter* RNAs (*pRNAs*): são produzidos a partir de regiões promotoras de genes codificadores.

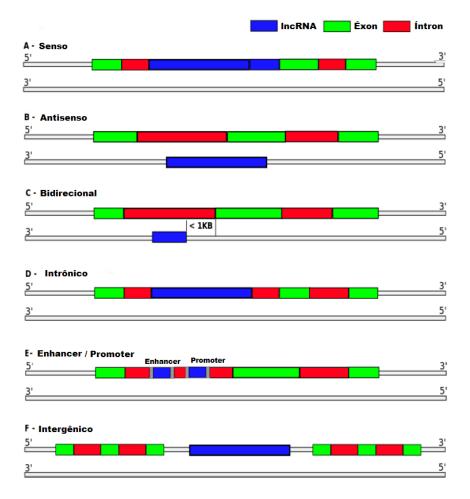


Figura 1.8. Classificação do *lncRNAs*. (A) senso: se sobrepõem parcial ou totalmente a um ou mais éxons de um gene codificador; (B) antisenso: se sobrepõem parcial ou totalmente a um ou mais éxons de um gene codificador na fita oposta; (C) bidirecional: compartilham o mesmo promotor com genes codificadores de proteínas, mas são transcritos na direção oposta; (D) intrônico: são produzidos a partir de um íntron de um gene e não se sobrepõem a nenhum éxon; (E) *enhancer/promoter*: são produzidos a partir de regiões *enhancer* ou promotoras de genes codificadores; (F) intergênico: localizados entre genes codificadores de proteínas e podem ser transcritos em ambas as direções (Adaptado de VIEIRA *et al.*, 2017).

Outras duas classes de *IncRNAS* são conhecidas como *circRNAs* e *Cis-NATs*. Os *circRNAs* se originam de eventos de *splicing* de genes codificadores e formam loops covalentemente fechados e contínuos (perdem o cap 5' e a cauda poli A na extremidade 3'), formando um círculo. *Cis-NATs* (transcrito natural anti-sentido) podem ser transcritos em *cis* a partir de cadeias de *DNA* opostas no mesmo locus genômico ou em *trans* em *loci* separados. Diferem em seus tamanhos dependendo da região do gene em que se inserem e podem incluir combinações de éxon (s), íntron (s) ou a região completa dos genes codificadores de proteínas. Portanto, os NATs e seus respectivos *mRNAs* produzem pares de transcritos senseantisense (ZHANG *et al.*, 2006; KHANDELWAL *et al.*, 2015; SOSLAU, 2018).

Em relação aos seus mecanismos de ação, os *lncRNAs* podem agir de forma *cis* ou *trans*. Os *lncRNAs* que atuam em *cis* regulam a estrutura da cromatina e/ou a expressão gênica no local onde são transcritos, já os que atuam em *trans* deixam seu local de transcrição e

desempenham funções em outros locais (VANCE; PONTING, 2014; KOPP; MENDELL, 2018).

Para *lncRNAs* de ação *cis*, é mais difícil distinguir funções da própria molécula de RNA do *DNA* do qual é transcrita. Foram propostos pelo menos três mecanismos potenciais, através dos quais um *locus* de *lncRNA* pode regular localmente a cromatina ou a expressão de um gene: 1) o próprio transcrito do *lncRNA* regula a expressão de genes vizinhos por meio de sua capacidade de recrutar fatores reguladores para o *locus* e / ou modular sua função; 2) o processo de transcrição e / ou *splicing* do *lncRNA* confere uma funcionalidade de regulação de genes que é independente da sequência do transcrito de RNA; ou 3) a regulação em *cis* depende unicamente dos elementos de *DNA* no promotor *lncRNA* ou no *locus* gênico e é completamente independente do RNA codificado ou de sua produção. Já os de ação *trans* podem ser classificados em pelo menos três subgrupos principais: 1) *lncRNAs* que regulam os estados da cromatina e a expressão gênica em regiões distantes do local da transcrição; 2) *lncRNAs* que influenciam a estrutura e organização nucleares e 3) *lncRNAs* que interagem e regulam o comportamento de proteínas e/ou outras moléculas de RNA (KOPP; MENDELL, 2018).

Sobre sua função, de acordo com os mecanismos reguladores da expressão de genes alvo ou de outras moléculas, os *lncRNAs* podem atuar como "chamariz" (*decoy*), atraindo proteínas reguladoras, como fatores de transcrição e modificadores de cromatina, bloqueando sua ligação ao DNA; como guia de proteínas (em geral, modificadores de cromatina) para locais específicos; como enhancers induzindo a transcrição em cis ou em trans de genes alvo; como ponte ligando diferentes proteínas e formando complexos de ribonucleoproteína (RNP), que também afetam a expressão gênica, como sinalizadores moleculares, ativando ou silenciando a expressão gênica através de sinalização para vias regulatórias; interagindo com enzimas (ex: quinases) regulando / intensificando sua atividade catalítica e alterando sua sinalização, na modulação de splicing alternativo de transcritos primários; como RNA endógeno competidor (ceRNA), servindo como uma esponja para miRNAs, bloqueando seu efeito; formando complexos moleculares com proteínas alvo que podem bloquear ou induzir efeitos funcionais, ou até mesmo alterar sua localização na célula; se ligando a mRNAs alvo, inibindo sua tradução pelos ribossomos. Além disso, os *lncRNAs* podem ser transferidos para outras células por vesículas extracelulares (EVs), e apesar de não ser exatamente uma característica regulatória, a liberação desses *lncRNAs* funcionais através de EVs é uma forma de regular genes, RNAs ou proteínas em outros tecidos (figura 1.9) (QUINN; CHANG, 2016; SALVIANO-SILVA et al., 2018).

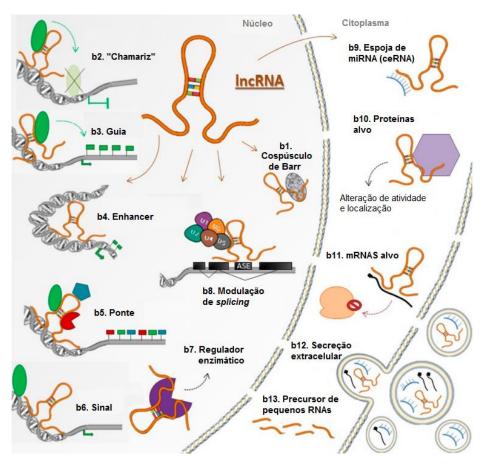


Figura 1.9. **Mecanismos reguladores de** *lncRNAs*. Um *lncRNA* pode atuar por múltiplos mecanismos reguladores, tanto no núcleo quanto no citoplasma. A figura sumariza todos os possíveis mecanismos através dos quais os *lncRNAs* podem atuar (Adaptado de SALVIANO-SILVA *et al.*, 2018).

Evolutivamente os *lncRNAs* apresentam semelhanças em sua sequência e função nas diferentes espécies. São propostas 4 dimensões para essa conservação. A primeira se baseia na homologia de sua sequência dando origem a transcritos altamente semelhantes. A segunda é referente ao nível estrutural, onde os *lncRNAs* de diferentes espécies podem se dobrar em estruturas secundárias ou terciárias semelhantes, apesar da falta de homologia de sequência. A terceira dimensão está a nível funcional, onde mesmo com diferentes sequências e estruturas, os *lncRNAs* podem executar funções semelhantes. Por fim, a nível transcricional, os *lncRNAs* podem ser transcritos de um *locus* sintênico em diferentes espécies, com genes vizinhos idênticos. Nesse caso, apenas o *locus* de transcrição é conservado e pode mediar funções em *cis*, onde como os transcritos do *lncRNA* podem diferir ou mesmo ter pouca relevância funcional (ULITSKY *et al.*, 2011; DIEDERICHS, 2014; IYER *et al.*, 2015).

Em 2010, Jia e colaboradores através de um estudo de bioinformática, identificaram 5446 genes de *lncRNAs* no genoma humano. Fazendo o alinhamento das sequências de seus achados com as disponíveis em bancos de dados, eles observaram que 62% dos genes descritos como "genes hipotéticos codificadores de proteínas" são na verdade *lncRNAs*. Outro

dado interessante observado foi que os genes putativos de *lncRNA* podem hospedar genes que são processados biologicamente em *RNAs* funcionais mais curtos, como *microRNAs*, *piRNAs*, *snoRNAs* ou *snRNAs*.

A modulação de atividades celulares por *lncRNAs* está documentada em diversos bancos de dados. Entre estes, o NONCODE v5.0 apresenta 172.216 transcritos e 96.038 genes de *lncRNAs* para espécie humana, na lista da LNCipedia são listados 127.802 transcritos de *lncRNA* em humanos, e na lista do GENCODE v29 estão 29.566 transcrições de *lncRNA* e 56.946 genes. Outros bancos de dados existentes como o NRED, LncRNAdb, lncRNome, fRNAdb, lncRNAtor, lncRNAMap, PLncDB, ChiPBase, NPInter, miRcode, DIANA-LncBase, LncRNA2Target, StarBase, lncRNADisease, Linc2go e lncRNASNP também apresentam informações sobre dados de expressão dos *lncRNAs*, seus papéis biológicos e alvos contendo *miRNA* (KHANDELWAL *et al.*, 2015; GUO *et al.*, 2016).

Além do seu importante papel na regulação da expressão gênica, os *lncRNAs* tem sido frequentemente associados ao desenvolvimento de diversas doenças, a destacar-se o câncer. A expressão aberrante dos *lncRNAs* pode ter repercussões no desenvolvimento e progressão do tumor, nos mecanismos de metástase e na resistência a drogas utilizadas para a terapia antitumoral. Alguns exemplos de *lncRNAs* que já foram descritos envolvidos em processos tumorigênicos são *H19*, *HOTAIR*, *MALAT1* e *XIST*. A investigação das propriedades e função dos *lncRNAs* na carcinogênese é de grande importância para melhor compreensão da biologia do tumor, bem como para a identificação de possíveis biomarcadores e alvos terapêuticos (BARTONICEK *et al.*, 2016; CALLE *et al.*, 2018; DIAMANTOPOULOS *et al.*, 2018, MORLANDO; FATICA, 2018).

1.2.3 *HOTAIR*

O *lncRNA HOTAIR* (*Hox transcript antisense intergenic RNA*) foi descrito pela primeira vez em *Drosophila melanogaster* regulando a transcrição de genes *HOX*, através do recrutamento de PRC2, inibindo assim sua expressão. Assim como os genes codificadores de proteínas, é transcrito pela RNA pol II, passa pelo processo de *splicing*, poliadenilação e capeamento. *HOTAIR* está localizado na direção antisenso a 2.2 kb do *locus* gênico de *HOXC* no cromossomo 12, flanqueado por *HOXC11* e *HOXC12*. Mecanicamente, além de PRC2, *HOTAIR* também interage com o Complexo CoREST/REST, que coordena o direcionamento de PRC2 e LSD1 (demetilase 1 específica de lisina) à cromatina para a metilação de histonas

H3K27 e desmetilação da lisina K4 (MULLARD, 2007; GUPTA et al., 2010; TSAI et al., 2010; BHAN et al., 2017; GAO et al., 2017; GUTSCHNER et al., 2018).

HOTAIR tem sido frequentemente associado ao desenvolvimento de tumores. Já foi relacionado a progressão, metástase e consequentemente a um pior prognóstico em câncer colorretal e carcinoma hepatocelular (KOGO et al., 2011; LI et al., 2014). Em câncer cervical a superexpressão de HOTAIR foi associada a proliferação celular, migração, invasão, metástase e redução da sobrevida global (KIM et al., 2015). Em câncer da tireóide, HOTAIR foi relacionado a proliferação, invasão e migração (DI et al., 2017). Foi encontrado altamente expresso em câncer gástrico, estando relacionado com quimioresistencia, apoptose, proliferação, invasão e metástase (FENG; HUANG, 2017).

Em leucemia mieloide aguda, a alta expressão de *HOTAIR* foi correlacionada com pior prognóstico (HAO; SHAO, 2015). Em osteossarcoma, foi descrito promovendo proliferação e metástase (LI *et al.*, 2017). Em glioma, foi demonstrado que *HOTAIR* atua como esponja do miR-126-5p promovendo a progressão deste tipo de tumor (LIU *et al.*, 2018), o mesmo foi visto para miR-152-3p em melanoma (LUAN *et al.*, 2017). Em leucemia mieloide crônica, *HOTAIR* foi associado a aquisição de resistência ao mesilato de imatinib, droga utilizada como primeira linha de tratamento (WANG *et al.*, 2017).

Zhang e colaboradores (2020), observaram o enriquecimento de *HOTAIR* em exossomos de pacientes e linhagens celulares de câncer de pulmão e que a expressão elevada de *HOTAIR* nesses exossomos promoveu a proliferação, migração e invasão das células tumorais. Foi observado em câncer de próstata, que o polimorfismo rs4759314 localizado no promotor de *HOXC11*, aumenta a expressão de *HOTAIR* e que isto está associado a um risco elevado de carcinogênese, o que poderia afetar o prognóstico, modulando a atividade da via de sinalização *HOTAIR* / miR-22 / HMGB1 (DENG *et al.*, 2020).

O envolvimento de *HOTAIR* em CM já foi reportado na literatura. Bhan e colaboradores (2013) observaram que a transcrição de *HOTAIR* pode ser induzida por estradiol via receptores de estrógeno (RE) e seus coreguladores e este mecanismo pode potencialmente contribuir para a progressão do CM, em modelo Luminal. Deng *et al.* (2017) demonstraram em seu trabalho que *HOTAIR* é um regulador chave da proliferação, formação de colônias, invasão e capacidade de auto-renovação em linhagens celulares semelhantes às células tronco tumorais da mama (*stem-like cell -* CSC), nos subtipos Luminal e Triplo-negativo e que isto ocorre em parte através da regulação do *Sox2* e *TP53*.

Foi observado por Han *et al.* (2018) que a regulação negativa de *HOTAIR* e *EZH2* induz a apoptose e inibe a proliferação, invasão e migração em linhagens celulares representantes dos subtipos Luminal, HER2 positiva e Triplo-negativo de CM. Milevskiy *et al.* (2016) demonstraram que a combinação da expressão de *HOTAIR* e *FOXM1*, permite maior discriminação de respondedores e não respondedores à terapia endócrina em pacientes com CM receptor de estrógeno positivo. Zhang *et al.* (2016) e Jiao *et al.* (2018) encontraram *HOTAIR* aumentado no plasma de pacientes com CM, indicando que ele possa ser um potencial marcador de diagnóstico. Sorensen *et al.* (2013) sugeriram em seu estudo que a expressão de *HOTAIR* pode servir como um biomarcador independente para a previsão do risco de metástase em pacientes com CM receptor de estrógeno positivo. Zhou *et al.* (2017) observaram que *HOTAIR* aumentou a radiorresistência em linhagem triplo-negativa de CM e acelerou a proliferação através da via de *Akt*.

Recentemente, Chen e colaboradores (2019) demonstraram que o bloqueio da expressão de *HOTAIR* sensibiliza células tumorais resistentes ao tratamento com Trastuzumab® em linhagem celular HER2 positiva. Neste mesmo ano, um grupo da Itália observou que a superexpressão de *HOTAIR* em pacientes, está correlacionada com metástase em linfonodos e tem forte associação com a expressão de receptores de andrógeno, confirmando seu papel prognóstico (COLLINA *et al.*, 2019). Tang e colaboradores (2019), observaram em seu trabalho que *HOTAIR* está superexpresso em linhagens celulares (modelos Luminal e Triplonegativo). Neste mesmo trabalho, foi observado que *HOTAIR* também está superexpresso em exossomos de pacientes (subtipo Luminal) e que isso está relacionado a baixa sobrevida e uma pior resposta a quimioterapia com tamoxifeno, demonstrando o potencial papel de *HOTAIR* como marcador de diagnóstico e prognóstico no CM.

Apesar dos estudos envolvendo *HOTAIR* e o CM, é de grande importância continuar investigando seus mecanismos de atuação na doença, uma vez que os subtipos moleculares do CM diferem muito entre si e *HOTAIR* pode atuar de diferentes formas entre eles. Elucidar tais mecanismos, além de melhorar a compreensão do processo carcinogênico do CM, irá contribuir para o desenvolvimento de novas terapias bem como auxiliar no diagnóstico e prognóstico da doença.

2. OBJETIVOS

2.1 Objetivo principal

Avaliar a contribuição do *lncRNA HOTAIR* na expressão gênica no câncer de mama.

2.2 Objetivos específicos

- Realizar o silenciamento gênico de HOTAIR nas linhagens que apresentam sua superexpressão;
- Avaliar o perfil de expressão gênica de transcritos nas linhagens silenciadas para HOTAIR e comparar com o controle não silenciado;
- Verificar as vias de sinalização e os processos biológicos alterados com o silenciamento gênico de HOTAIR.

3. METODOLOGIA

3.1 Cultivo de linhagens celulares

Neste trabalho, foram utilizadas linhagens celulares representativas dos subtipos moleculares do CM: MCF-7 (Luminal - LUMA), BT-474 (luminal/HER - Lum/HER) SKBR-3 e HCC-1954 (HER/neu positivas), MDA-MB-231 e MDA-MB-468 (triplo negativas - TN). Todas as linhagens utilizadas neste estudo foram certificadas pelo laboratório do biobanco do Banco de Células do Rio de Janeiro (BRCJ) - Associação Técnico-Científica Paul Ehrlich (APABCAM), a fim de garantir sua identidade.

O cultivo das linhagens, foi realizado em estufa sob condições de saturação de 5% de CO₂ e 95% de O₂, na temperatura de 37°C. As linhagens MCF-7, SKBR-3, MDA-MB-231 e MDA-MB-468 foram cultivadas em meio RPMI-1640 (Thermo Fisher Scientific®), suplementado com 2 mM de L-glutamina, 100 Unidades/mL de penicilina, 100 μg/mL de estreptomicina (Gibco®) e 10% de Soro Fetal Bovino (SBF- Gibco®). As linhagens HCC-1954 e BT-474 foram cultivadas nas mesmas condições, porém com uma concentração final de 15% e 20% de SBF, respectivamente.

Todas as linhagens celulares utilizadas apresentam morfologia epitelióide aderente com crescimento em monocamada, sendo mantidas em garrafas de cultura de 75 cm². Ao atingirem uma densidade de 70-80% de confluência de cultivo, foram submetidas à expansão. Para isso, o meio de cultura foi retirado e foram realizadas duas lavagens com Tampão Fosfato-Salino (PBS - NaCl 138 mM, Fosfato 10 mM, KCl 2.7 mM, pH de 7.4 a 25 °C - SIGMA-ALDRICH®). Posteriormente, as células foram submetidas à enzima tripsina (*Trypsin-EDTA 0,5%, no phenol red* (Gibco®) diluída em PBS 1X estéril. Em seguida, as células foram centrifugadas por 10 minutos à 1500 rpm em temperatura ambiente (TA) e distribuídas novamente em garrafas de cultura para expansão. Este mesmo procedimento foi realizado nos experimentos posteriores para obtenção da densidade celular necessária a cada um deles.

3.2 Análise de expressão gênica

3.2.1 Extração e quantificação do RNA total

A extração e purificação do RNA total das linhagens celulares MCF-7, BT-474, SKBR-3, HCC-1954, MDA-MB-231 e MDA-MB-468 foi realizada através do kit RNeasy (Qiagen®), seguindo o protocolo do fabricante.

Para isso foi utilizada uma densidade celular de 1x10⁶ células de cada linhagem. Os citocentrifugados foram ressuspendidos em 350 μL do tampão RLT (Qiagen®) acrescido de β-mercaptoethanol (SIGMA®) na proporção 1:100, para lise celular. A seguir, foram adicionados 350 μL de etanol 70% (diluídos em água RNAse *free*). O volume final das amostras após a homogeneização (700 μL) foi aplicado nas colunas de purificação fornecidas no *kit*. As colunas foram então centrifugadas a 8000 x g por 15 segundos, e o eluído da coluna foi descartado. Todas as centrifugações foram feitas em temperatura ambiente (TA).

Em seguida as membranas foram lavadas com 700 μL do tampão RW1 e centrifugadas a 8000 x g por 15 segundos, o eluido foi desprezado. Uma nova lavagem foi feita com 500 μL do tampão RPE, repetindo a centrifugação. Uma terceira lavagem foi realizada com 500 μL do tampão RPE, seguida da centrifugação por 2 minutos a 8000 x g. Posteriormente, as colunas foram centrifugadas à velocidade máxima (20238 x g) por um minuto, para total descarte do volume das colunas.

Para a eluição das amostras de *RNA*, foram adicionadas as membranas das colunas 50 μ L de água RNAse *free*, seguida de centrifugação a 8000 x g por 1 minuto. Para a quantificação dos *RNAs* obtidos, foi utilizado o espectofotômetro ND-1000 (Nanodrop Technologies®) através do software NanoDrop ND-1000®, no comprimento de onda de 260 nm. Como controle de qualidade, para avaliação de integridade e qualidade, foram considerados os *RNAs* com razão de absorbância 260/280 no intervalo de 1.8 \geq 2.2. Os *RNAs* extraídos e quantificados foram estocados em tubos de 1.5 mL a -80 °C até a sua utilização.

3.2.2 Digestão com DNAse I e Transcrição Reversa (RT)

Após a extração e quantificação, as amostras de RNA foram submetidas à digestão com a enzima AmbionTM DNase I (RNase-free) (Invitrogen®), a fim de eliminar possíveis contaminações com *DNA* genômico. Utilizou-se para essa reação 2 μg do RNA total obtido de cada amostra. Foi adicionada água RNAse *free* as amostras para obtenção de um volume final de 7,6 μL, em seguida foram adicionou-se 0,9 μL da enzima 2 U/μL e 0,5 μL de tampão 10X DNase I *Buffer*. As reações foram incubadas por 15 minutos a 37 °C, no termociclador *MyCycler* (BioRad). Para inativação da enzima, adicionou-se 1 μL de solução de EDTA 25 μM, com incubação por 10 minutos a 70°C no termociclador.

A transcrição reversa, visando produção do *DNA* complementar (*cDNA*) foi realizada utilizando a enzima *SuperScript II* (Invitrogen®). À solução de *RNAs* tratados com DNAse, adicionou-se 1 μL de Oligo(dt)₁₂₋₁₈ 500 μg/μL e 1 μL de dNTP Mix 10 mM. Esta solução foi incubada por 15 minutos a 65°C no termociclador, seguida de rápido resfriamento no gelo (0°C).

A cada microtubo (200 μL), foram adicionados 4 μL de tampão *First-Srand buffer* 5X, 2 μL de DTT 0,1 M e 1 μL da enzima RNAse OUT 40 U/μL para inibição de RNAses. Após homogeneização, as reações foram incubadas por 2 minutos a 42°C no termociclador.

Em seguida, adicionou-se a cada microtubo 1 μL enzima *SuperScript II*, transcriptase reversa, com incubação no termociclador por 50 minutos a 42°C, para a síntese do *cDNA*, seguido de 15 minutos a 70°C, para inativação da mesma. Os *cDNAs* foram armazenados a -20°C até sua utilização.

3.2.3 Elaboração dos iniciadores

Os iniciadores (*primers*), senso (*foward* – fw) e *antisenso* (reverse – rev), para cada um dos genes de interesse foram desenhados a partir da sequência do *RNA* mensageiro (*RNAm*) de cada gene. Essas sequências foram obtidas no banco de dados do genoma humano (www.ncbi.nlm.nih.gov/nucleotide), no formato FASTA. A visualização dos éxons foi feita a partir do site Emsenbl (www.emsenbl.org).

Para avaliação dos primers desenhados, foi utilizada a ferramenta online Oligo Analyzer (www.idtdna.com/calc/analyzer), da IDT (*Integrated DNA Technologies*) seguindo os parâmetros: tamanho de 18 a 22 pares de base (pb); conteúdo de guanina ou citosina próximo ou igual a 50%; temperatura de dissociação (*melting*) entre 55°C e 60°C; temperatura de formação de grampo (*hairpin*) de no máximo 40°C, e ΔG ≥-10 kcal/mole para *self-dimer* (dímero entre dois *primers* iguais) e *hetero-dimer* (dímero entre *primers* senso e antissenso).

As sequências de cada um dos primers desenhados foram submetidas à análise pela ferramenta BLAST (www.blast.ncbi.nlm.nih.gov/Blast.cgi), para verificar se são complementares exclusivamente a sequência correspondente ao gene de interesse. Abaixo segue a tabela com a lista dos genes avaliados e seus respectivos *primers*.

Tabela 3.1. Sequência dos *primers* utilizados para avaliação por PCR quantitativo em tempo real.

Gene	Sequência dos iniciadores 5'-3'	Temperatura de anelamento
HOTAIR	(fw) GGTAGAAAAAGCAACCACGAAGC (rev) ACATAAACCTCTGTCTGTGAGTGCC	60°C
GAPDH	(fw) GTC AAC GGA TTT GGT CGT ATT G (rev) TGG AAG ATG GTG ATG GGA TTT	60°C
<i>B2M</i>	(fw) TTC CTT CCT GGG CAT GGA GTC (rev) AGA CAG CAC TGT GTT GGC GTA	60°C

3.2.4 PCR quantitativo em Tempo Real

Para as análises da expressão gênica diferencial (*RNAm*), foi utilizada a técnica de PCR quantitativo em Tempo Real (RT-qPCR) associada ao sistema SYBR Green® (BIO-RAD), que consiste em um intercalante de *DNA* capaz de se ligar as novas duplas fitas de *DNA*, formadas pela ação da polimerase durante a extensão, resultando na emissão de fluorescência, permitindo quantificação e acompanhamento da reação em tempo real.

Primeiramente, foram construídas curvas padrão dos genes de interesse, para determinar o corte (*threshold*) de cada par de *primers*. Para isso, foram utilizadas concentrações seriadas de *cDNA* (40 ng, 4 ng, 0,4 ng, 0,04 ng e 0,004 ng) das linhagens K562 e MDA-MB-468 (controles positivos).

As reações para análise quantitativa foram realizadas nas linhagens celulares MCF-7, BT-474, SKBR-3 HCC-1954, MDA-MB-231 e MDA-MB-468, em triplicatas experimentais e consistiram de 2.5 μL da mistura de iniciadores a 2 μM, 2.5 μL de *cDNA* (10 ng/μL) e 5 μL do reagente Sso Advanced Universal SYBR Green Supermix (BIO-RAD). As reações foram submetidas à incubação inicial no termociclador *Rotor-Gene Q* (Qiagen®) de 95°C por 10 min, seguidos por uma série de 60 ciclos de 95°C por 20 segundos, 60°C por 30 segundos e 72°C por 30 segundos, resultando em uma curva de dissociação (*melting*) ao final de cada reação. Os *primers* tiveram o anelamento testado entre as temperaturas de 58°C e 64°C, com o intuito de otimizar a reação.

Para análise da quantificação relativa, foi obtido a partir das curvas padrão, um valor *thershold* para cada par de *primers* e uma equação de relação entre massa e fluorescência, fornecidas pelo *software* do termociclador (*Rotor-Gene Q Series Software* - Qiagen®). O

valor do *thershold* foi aplicado em cada experimento, para obtenção do valor de Ct (*cycle thershold*, ciclo no qual a fluorescência ultrapassa o valor do *thershold*). Para cada gene, o Ct foi aplicado na equação gerada pela curva padrão, originando um valor de massa. A expressão de cada gene de interesse foi normalizada pela média das massas dos genes endógenos *GAPDH* e *B2M*.

3.3 Silenciamento gênico de HOTAIR

Para reduzir os níveis de *HOTAIR* nas linhagens BT-474 e MDA-MB-468, foi utilizada a abordagem de silenciamento gênico por *RNA* de interferência (*siRNA*). Este mecanismo consiste em pequenos *RNA*s de dupla fita (*dsRNAs*) capazes de reconhecer uma sequência de especifica de *RNAm*, e como consequência levar a sua degradação ou repressão traducional. As linhagens celulares foram plaqueadas nas concentrações de 6x10⁴ em placas de 24 poços para BT-474 e 2x10⁴ em placas de 12 poços para MDA-MB-468 e mantidas sobre as condições descritas no item 3.1.

A concentração ideal do reagente de transfecção - Lipofectamine® 3000 *Transfection Reagent* (Invitrogen®), foi definida a fim de evitar efeitos de citotoxicidade celular. Para isto, foi realizado um controle (MOCK), onde as células foram submetidas ao processo de transfecção na ausência de *siRNA*. Desta forma, as células foram cultivadas com meio de transfecção (meio de cultura RPMI-1640 sem antibiótico, 4% de SFB e 1% de glutamina) e foram tratadas com diferentes doses (0,75; 1,0; 1,25 e 1,5 μg) do reagente de transfecção por 24h. A seguir, os citocentrifugados de cada condição foram obtidos como descrito no item 3.1 e ressuspendidos em 300μL de PBS 1X (SIGMA-ALDRICH®). A viabilidade celular foi avaliada através da contagem das células em Câmara de Neubauer e as 4 condições de MOCK foram comparadas com o controle de transfecção não tratado (células cultivadas apenas com o meio de transfecção).

Para determinar a melhor concentração de *siRNA* a ser utilizada a fim de obter uma eficiência de transfecção maior que 60%, as células foram submetidas às seguintes condições: (1) células cultivadas apenas com o meio de transfecção (controle não tratado); (2) células cultivadas com o meio de transfecção e suplementadas com reagente de transfecção (MOCK) e (3) células cultivadas com o meio de transfecção e suplementadas com reagente de transfecção e 50 nM do *siRNA* SilencerTM Cy^{TM3} (Thermo Fisher®) por 24 h. O do *siRNA* SilencerTM Cy^{TM3} (Thermo Fisher®) é um duplex de *RNA* conjugado a um fluoróforo, que emite luz de acordo com suas características fluorescentes (excitação máx.= 547 nm; emissão

máx.= 563 nm), utilizado para monitorar a eficiência de transfecção e que não afeta nenhum *RNAm*, sendo assim a eficiência de transfecção e viabilidade celular foram analisadas através de citometria de fluxo. Para tais análises, os centrifugados celulares de cada condição foram obtidos como descrito no item 3.1, seguidos de duas lavagens com 1 mL de PBS 1X (SIGMA-ALDRICH®) e centrifugações a 1500 rpm por 10 min cada. O sobrenadante foi retirado e as células foram fixadas com 300 μL de paraformaldeído 4% diluídos em PBS 1X (SIGMA-ALDRICH®). Foram adquiridos 10.000 eventos no citômetro de fluxo BD FACSCaliburTM (Biosciences®), e as avaliações de eficiência de transfecção e viabilidade celular foram realizadas através do software FlowJo v10.0.7.

Para o silenciamento transiente de *HOTAIR*, as linhagens BT-474 e MDA-MB-468 foram incubadas com meio de transfecção, em três condições: (1) apenas com meio de transfecção (CTRL) (2) dois duplexes de *siRNA* para *HOTAIR* (n272222 e n272225; Silencer® Select siRNA, Thermo Fisher®) e (3) *siRNA Scramble* (Silencer® Select Negative Control No. 1, Thermo Fisher®). Após 24 h, todas as células foram incubadas com o meio de cultura usual descrito no item 3.1.

3.3.1 Quantificação da taxa de silenciamento de *HOTAIR*

Para avaliar a redução dos transcritos de *HOTAIR* nas linhagens BT-474 e MDA-MB-468, o *RNA* total das condições CTRL, *Scramble* e *siRNA HOTAIR*, foram extraídos nos tempos de 24, 48 e 72h após o silenciamento. A extração dos *RNAs* foi feita utilizando o kit *RNeasy* (Qiagen), seguindo o protocolo descrito no item 3.2.1. Os *RNAs* foram quantificados, tratados com DNAse e submetidos a transcrição reversa como descrito no item 3.2.2. Os *cDNAs* resultantes foram utilizados para avaliação da expressão gênica de *HOTAIR* por PCR quantitativo em Tempo Real (RT-qPCR).

3.4 Análise do perfil de transcritos por microarranjo

Com o intuito de identificar possíveis genes relacionados com a expressão e atividade *HOTAIR*, foi realizada uma análise global do perfil de transcritos das linhagens BT-474 e MDA-MB-468 silenciadas para *HOTAIR* (*siHOTAIR*) comparada com controle não silenciado (*Scramble*). Essa técnica permite a identificação e quantificação dos transcritos gênicos por meio de complementariedade de bases entre a sequência dos genes e a das sondas presentes no chip de microarranjo.

Inicialmente, avaliamos a integridade e qualidade dos *RNAs* oriundos das linhagens celulares silenciadas e não-silenciadas, através do kit RNA Nano Chip (Agilent Technologies®) de acordo com o protocolo do fabricante. Para análise do chip foi utilizado o equipamento BioAnalyser® (Agilent Technologies®). A matriz do gel aplicada nos capilares do chip contém uma mistura de fluoróforos e marcadores de peso molecular, que se ligam às amostras de *RNA* resultando na emissão de fluorescência. A quantificação dessa fluorescência permite a separação dos *RNAs* ribossomais 18S e 28S, através dos quais é feita a verificação da integridade do *RNA* total. Atribui-se um número de integridade do *RNA* (RIN) que varia de 1 a 10. Foi considerado para este trabalho, *RNAs* com valor de RIN maiores ou iguais a 8.

Neste trabalho, utilizamos o *kit* de microarranjo Two-Color Microarray-Based Gene Expression Analysis (Agilent Technologies), seguindo o protocolo do fabricante. Para realização do ensaio de microarranjo, foram utilizados 200 ng de *RNA* total de cada condição e um *RNA* de referência fornecido pelo *kit*. Os *RNAs* foram marcados com auxílio do *kit* Low Input quick Amp Labeling (Agilent Technologies), sendo o *RNA* de referência marcado com Cy3 e os *RNAs* das amostras marcados com Cy5. Estes *RNAs* foram reversamente transcritos em *cDNA*, seguido de transcrição e amplificação, para obtenção de um *cRNA*. Os *cRNAs* foram purificados em colunas RNeasy (Qiagen) e quantificados utilizando o espectrofotômetro ND-1000 (Nanodrop Technologies®). Em seguida, os *cRNAs* foram hibridizados em lâmina HD Human GE 4x44 V2 (Agilent Technologies), por 17 h a 65°C em rotação de 60 rpm, no forno de hibridização SHO1 (Shel Lab). A lâmina de microarranjo foi então lavada com soluções fornecidas no *kit* e digitalizada no Sure Scan Microarray Scanner (Agilent Technologies). As listas brutas dos genes identificados e seus respectivos valores de expressão, foram obtidas pelo *software* Agilent Feature Extraction e os dados foram analisados no *software* GeneSpring GX 11.5 (Agilent Technologies).

Os genes diferencialmente expressos foram classificados como aumentados ou diminuídos obedecendo como critério um *fold-change* ±2 com o auxílio do *software online* METACORE® (Clarivate Analytics, disponível em portal.genego.com).

3.5 Análise estatística

As análises estatísticas foram realizadas com o programa GraphPad Prism v6® (GraphPad Software Inc.). O teste utilizado foi t de *Student*. Foram considerados estatisticamente significativos experimentos cujo valor de P foi menor ou igual a 0,05 após a análise de, no

mínimo, três experimentos independentes. * p <0,05, ** p <0,01, *** p <0,001, **** p <0,0001. Barras de erro nos gráficos são referentes ao desvio padrão.

4. RESULTADOS

Sendo o CM um tumor que apresenta características distintas entre seus subtipos moleculares relacionados a diagnóstico, prognóstico, resposta à terapia, expressão de receptores e agressividade, e que apresenta várias alterações moleculares a níveis genéticos e epigenéticos, como os *lncRNAS*, estudos que visem trazer informações sobre mecanismos de regulação gênica tanto relacionados com a progressão tumoral quanto a resposta a drogas tem se tornado fundamentais. Por esse motivo, escolhemos avaliar neste trabalho o papel do *lncRNA HOTAIR* na regulação da expressão gênica no CM.

4.1 HOTAIR está diferencialmente expresso entre os modelos in vitro de CM

Para avaliar os transcritos de *HOTAIR*, comparamos as linhagens HCC-1954, SKBR-3, BT-474, MDA-MB-231 e MDA-MB-468 com a linhagem MCF-7, subtipo menos agressivo da doença. Como resultado, observamos que as linhagens BT-474 e MDA-MB-468, apesar de pertencerem a subtipos com agressividades diferentes, possuem maior expressão de *HOTAIR*, com um *fold change* de 3 e 5, respectivamente, quando comparadas com a linhagem MCF-7 (figura 4.1). Entretanto, as linhagens SKBR-3 e HCC-1954 possuem menor expressão de expressão de *HOTAIR* quando comparadas à MCF-7. Para a linhagem MDA-MB-231, não foi observada expressão de *HOTAIR*. Isto demonstra que dentre os modelos *in vitro* de CM existe um perfil diferente de expressão de *HOTAIR*.

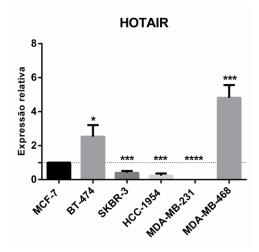


Figura 4.1. Expressão de *HOTAIR* em linhagens celulares de CM. Expressão gênica relativa do transcrito de *HOTAIR* por RT-qPCR, com resultados normalizados pela média dos genes endógenos *B2M* e *GAPDH*, em linhagens celulares representativas dos subtipos de CM: MCF-7 (LUMA), BT-474 (Lum-HER), SKBR-3 e HCC-1954 (HER), MDA-MB-231 e MDA-MB-468 (TN). Os valores de expressão encontrado para cada linhagem foi comparado com expressão na linhagem menos agressiva MCF-7 (n=3). *p<0,05. **p<0,01. ***p<0,001. Barras de erro indicativas de desvio padrão.

4.2 Silenciamento gênico de HOTAIR

Com o intuito de avaliar as vias, sinalizações e processos celulares relacionados a *HOTAIR* e possíveis diferenças em seus mecanismos de regulação nos subtipos Luminal/HER e Triplo Negativo, realizamos o silenciamento transiente de *HOTAIR* nas linhagens BT-474 e MDA-MB-468, representantes destes subtipos.

Inicialmente, a fim de garantir que os efeitos observados após a transfecção com siRNA para *HOTAIR* eram decorrentes somente da ação do RNA de interferência, foram testadas diferente concentrações do reagente de transfecção (Lipofectamina 3000). Para isso foi realizada uma curva com as seguintes doses do reagente: 0,75; 1,0; 1,25 e 1,5 μg. Após 24 horas de plaqueamento, a contagem celular das 4 doses testadas foram comparadas ao controle. Em ambas as linhagens, foi possível verificar uma redução de viabilidade celular nas doses 1,25 μg e 1,5 μg (figura 4.2). Optamos por utilizar a dose de 1,0 μg do reagente de transfecção, sendo a taxa de viabilidade celular superior ou igual à 90% nesta concentração.

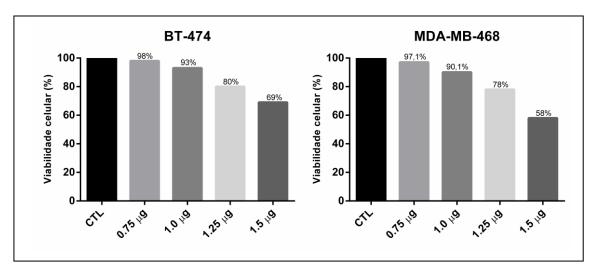


Figura 4.2. Padronização da concentração de Lipofectamina 3000 para realização do experimento de transfecção. A viabilidade celular das células incubadas com lipofectamina nas concentrações de 0,75; 1,0; 1,25 e 1,5 μg das linhagens BT-474 e MDA-MB-468 (n=3) foi avaliada através da contagem de células em câmara de Neubauer e comparada com a viabilidade das células controle (CTRL).

Após definir a dose de lipofectamina a ser utilizada, realizamos o teste de eficiência da tranfecção com uma concentração de 50 nM do *siRNA* SilencerTM CyTM3 (Thermo Fisher®), com o objetivo de garantir que o *siRNA* esteja em uma concentração celular adequada capaz de exercer o efeito biológico desejado nas células. Após a incubação das células em cada uma das condições descritas acima, foi observada para a linhagem BT-474, uma taxa de eficiência de transfecção de 98,7%, enquanto que para a linhagem MDA-MB-468 foi de 99,9%, ambos comparados com o MOCK (figura 4.3).

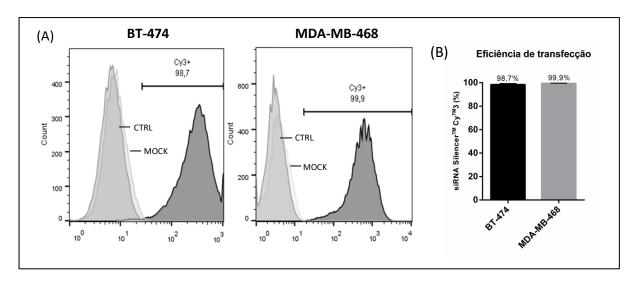


Figura 4.3. Histogramas representativos da análise por citometria de fluxo da eficiência de transfecção das linhagens celulares BT-474 e MDA-MB-468. (A) Valores da fluorescência emitida das células marcadas representados em porcentagem em ambos os histogramas. (B) Gráfico representativo da eficiência de transfecção em ambas as linhagens comparadas com o *mock*, utilizando 1,0 μg de lipofectamina e 50 nM de siRNA SilencerTM CyTM3 (n=3).

Após a padronização das concentrações dos reagentes de transfecção e *siRNA*, as linhagens BT-474 e MDA-MB-468 foram submetidas ao silenciamento gênico transiente de *HOTAIR*. Avaliamos as taxas de silenciamento através do tratamento das células com 50 nM dos *siRNAs* nos tempos de 24, 48 e 72h.

Não foram observadas alterações significativas na expressão de *HOTAIR* entre controle e *scramble* após normalização com os genes endógenos *GAPDH* e *B2M*. Assim, comparamos as taxas de silenciamento entre as células *scramble* e as células tratadas com *siRNA HOTAIR*. Para a linhagem BT-474 decidimos por utilizar o tempo de 72h, pois o desvio padrão das replicatas experimentais das amostras silenciadas foi menor, com taxa de silenciamento de 53,5%. Já para a linhagem MDA-MB-468, optamos por utilizar o tempo de 48h, uma vez que novamente o experimento das células silenciadas teve menor desvio e obteve uma alta taxa de silenciamento (76,47%). Definido o tempo de silenciamento a ser utilizado para cada linhagem, prosseguimos com as análises de microarranjo.

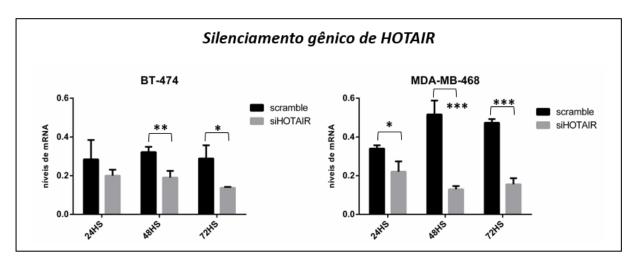


Figura 4.4. Silenciamento de *HOTAIR* **após transfecção com** *siRNA***.** Taxas de silenciamento gênico dos transcritos de *HOTAIR*, avaliadas por RT-qPCR após transfecção com siRNA nas linhagens BT-474 e MDA-MB-468, nos tempos de 24h, 48h e 72h. Os valores obtidos foram normalizados pela média dos genes endógenos *B2M* e *GAPDH* e a taxa de silenciamento foi avaliada comparando a amostra *siHOTAIR* com seu respectivo *scramble*.

4.3 Os potenciais alvos de HOTAIR são diferentes entre os modelos Lum/HER e TN

Inicialmente, as amostras de RNA total utilizadas no experimento de microarranjo foram avaliadas em relação à sua integridade. Todas obtiveram valor de RIN superior a 9, garantindo assim sua qualidade.

Seguimos então com o experimento de microarranjo, com o intuito de identificar os genes diferencialmente expressos (DE) na condição de silenciamento de *HOTAIR* (*siHOTAIR*) comparado com o *scramble*, nas duas linhagens estudadas e logo após, relacionar as diferenças encontradas nos perfis de expressão gênica de cada linhagem com as vias de sinalização e processos celulares potencialmente envolvidos com o papel de *HOTAIR* no CM.

Utilizamos o ponto de corte de 2 vezes (*fold change* =±2) para selecionar os genes DE na condição de *siHOTAIR versus scramble*. Sendo assim, encontramos para BT-474 um total de 854 genes DE após o silenciamento de *HOTAIR*, onde 483 genes estavam com expressão aumentada e 371 com expressão diminuída. Para a linhagem MDA-MB-468, 1207 genes apresentaram diferenças de expressão após o silenciamento, sendo 520 com expressão aumentada e 687 com expressão diminuída (figura 4.5). As listas com os genes diferencialmente expressos encontram-se nos Anexos A e B.

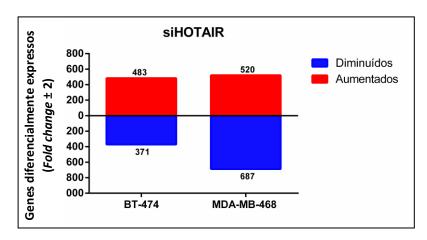


Figura 4.5. Genes diferencialmente expressos nas linhagens celulares BT-474 e MDA-MB-468 após silenciamento de *HOTAIR*. Foram identificados 854 genes diferencialmente expressos na linhagem BT-474, sendo 483 aumentados e 371 diminuídos. Para a linhagem MDA-MB-468, foram encontrados 1207 genes diferencialmente expressos, sendo 520 com expressão aumentada e 687 com expressão diminuída. *Fold change* \pm 2.

Após realizar a identificação dos genes DE expressos, construímos um Diagrama de Venn com todos os genes aumentados e diminuídos de ambos os modelos, para identificar quais alvos de *HOTAIR* são comuns entre eles. A partir desta análise, verificamos um total de 223 genes comuns, como demonstrado na figura 4.6.

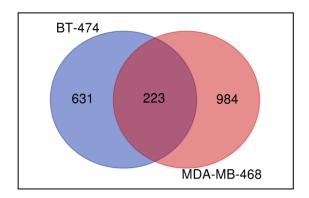


Figura 4.6. Análise comparativa através do Diagrama de Venn das linhagens celulares BT-474 e MDA-MB-468 após silenciamento de *HOTAIR*. Genes aumentados e diminuídos em ambas as linhagens, após a comparação entre *siHOTAIR* e *scramble* (*Fold change* = 2). Análise feita utilizando a ferramenta *online* disponível em bioinformatics.psb.ugent.be/webtools/Venn/.

4.4 *HOTAIR* tem influência na regulação epigenética e em vias de apoptose na linhagem BT-474

Para avaliar quais vias de sinalização e processos celulares estão inseridos na regulação da expressão gênica via *HOTAIR*, os genes identificados DE em cada linhagem silenciada, conduzimos uma análise *in silico* através do *software online* METACORE®. A análise de ontologia gênica (GO), mostrou que estes genes estão relacionados principalmente com ciclo

celular, apoptose, transdução de sinal, reprodução e resposta imune (tabela 4.1). Dentro destes processos, destacam-se dez vias enriquecidas de sinalização, nas quais estes genes estão inseridos. A partir desta análise, observamos que para a linhagem BT-474 as vias de regulação epigenética e apoptose apresentaram maior representatividade (tabela 4.2), mas também foram observadas vias de resistência à drogas, dano ao DNA, ação mitogênica (Estradiol) e estresse oxidativo.

Tabela 4.1. Ontologia gênica dos processos celulares identificados na linhagem BT-474 após o silenciamento gênico de *HOTAIR*.

Ontologia gênica (GO) - BT-474		
1	Transcrição, processamento de mRNA	
2	Ciclo celular, mitose	
3	Apoptose, mitocondria apoptótica	
4	Enovelamento de proteínas, resposta a proteínas não enoveladas	
5	Reprodução, diferenciação sexual masculina	
6	Ciclo celular, meiose	
7	Ciclo celular, G2-M	
8	Apoptose, núcleo apoptótico	
9	Transdução de sinal, sinalização de colecistoquinina	
10	Resposta imune, apresentação de antígeno	

Tabela 4.2. Vias celulares enriquecidas identificadas na linhagem BT-474 após o silenciamento gênico de *HOTAIR*.

Vias de sinalização — BT-474		
1	Mecanismo de resistência a droga em SCLC	
2	Apoptose e sobrevivência, regulação de apoptose por proteínas mitocondriais	
3	Dano ao DNA, BRCA1 como um regulador transcricional	
4	Transcrição epigenética, regulação da expressão gênica	
5	Ciclo celular, condensação cromossômica na prometafase	
6	Apoptose e sobrevivência, cascata de caspase	
7	Ação mitogênica do estradiol, Nuclear ESR1 em câncer de mama	
8	Apoptose e sobrevivência, fosforilação de BAD	
9	Estresse oxidativo, ativação de NADPH oxidase	
10	Apoptose e sobrevivência, cascatas de sinalização de FAS	

Uma vez que o METACORE® é um *software online* que permite a avaliação de vias, nos questionamos quais vias estavam relacionadas aos processos que nós encontramos. Em relação à regulação epigenética, em BT-474, observamos tanto o aumento quanto a diminuição de genes relacionados a modificação de histonas/remodelamento de cromatina, incluindo membros ou genes associados aos complexos *Polycomb* e *Trithorax*. O mesmo foi

observado para *RNA*s não-codificantes. Isto indica que existe um *cross-talk* entre os diferentes mecanismos epigenéticos, e que *HOTAIR* pode ter influência sobre a expressão desses genes. Na tabela 4.3, estão descriminados os genes encontrados DE envolvidos com na regulação epigenética, agrupados de acordo com o grupo à qual pertencem.

Tabela 4.3. Genes diferencialmente expressos da regulação epigenética identificados na linhagem BT-474 após o silenciamento gênico de *HOTAIR*.

Símbolo	Nome	Fold change			
	RNAs não-codificantes	•			
lnc-AKIRIN1-1	lnc-AKIRIN1-1:2	84,146576			
MORC2-AS1	MORC2 antisense RNA 1	17,061926			
DLEU2L	deleted in lymphocytic leukemia 2-like	4,8317275			
LINC01000	long intergenic non-protein coding RNA 1000	4,3929644			
lnc-SHCBP1L-1	lnc-SHCBP1L-1:1	3,807783			
EPB41L4A-AS1	EPB41L4A antisense RNA 1	3,4982374			
SNHG9	small nucleolar RNA host gene 9 (non-protein coding)	3,347168			
FOXN3-AS1	FOXN3 antisense RNA 1	3,0797591			
LINC00493	long intergenic non-protein coding RNA 493	3,041896			
lnc-MRPL14-1	lnc-MRPL14-1:1	2,5178168			
LINC01137	long intergenic non-protein coding RNA 1137	2,4403005			
SNHG15	small nucleolar RNA host gene 15 (non-protein coding)	2,2488694			
LINC00923	long intergenic non-protein coding RNA 923	-2,2386606			
lnc-THNSL1-2	lnc-THNSL1-2:1	-2,3165953			
SOX21-AS1	SOX21 antisense RNA 1 (head to head)	-2,7725003			
XLOC_12_010916	BROAD Institute lincRNA (XLOC_I2_010916)	-2,790607			
ZFAS1	ZNFX1 antisense RNA 1	-2,8324797			
TTTY15	testis-specific transcript, Y-linked 15 (non-protein coding)	-3,2672439			
lnc-USP35-1	lnc-USP35-1:6	-3,406244			
LINC00999	long intergenic non-protein coding RNA 999	-5,2218347			
FAM225A	family with sequence similarity 225, member A (non-protein coding)	-6,421997			
LINC00842	long intergenic non-protein coding RNA 842	-7,2369986			
	HISTONAS				
H1FX	H1 histone family, member X	7,315855			
SETDB1	SET domain, bifurcated 1	4,8466086			
DDAH1	dimethylarginine dimethylaminohydrolase 1	4,794861			
KDM3A	lysine (K)-specific demethylase 3A	4,087443			
HIST1H2BE	histone cluster 1, H2be	3,8715017			
CMTR2	cap methyltransferase 2	3,48667			
KDM5B	lysine (K)-specific demethylase 5B	-2,131058			
HIST1H2BM	histone cluster 1, H2bm	-2,1833522			
HIST1H3G	histone cluster 1, H3g	-2,335098			
HIST1H2BD	histone cluster 1, H2bd	-2,392691			
HIST1H2AH	histone cluster 1, H2ah	-2,4817002			
HIST1H3B	histone cluster 1, H3b	-2,6193638			
Complexo Trithorax					

Símbolo	Nome	Fold change		
KMT2B	lysine (K)-specific methyltransferase 2B	14,202547		
SMARCC2	SWI/SNF related, matrix associated, actin dependent regulator	-3,8706853		
	of chromatin, subfamily c, member 2			
Complexo Polycomb				
EZH2	enhancer of zeste 2 polycomb repressive complex 2 subunit	2,5498197		
CBX2	chromobox homolog 2	2,4577749		
PHF1	PHD finger protein 1	-4,98603		
Genes associados aos Complexos Trithorax e Polycomb				
ZMIZ1	zinc finger, MIZ-type containing 1	-2,302476		

Visto que encontramos processos relacionados a tumorigênese, nos questionamos sobre as vias celulares que estão relacionadas com os nossos dados de genes DE encontrados. Utilizando o METACORE®, foram gerados mapas das vias canônicas, nas quais estes genes estão inseridos. No mapa da figura 4.7, foi possível observar que alguns dos genes DE, relacionados à regulação epigenética, pertencem ao grupo de enzimas modificadoras de histonas (metilases e demetilases), como *JMJD1A* e *PLU-1* (lisina demetilases) e *EZH2* e *SETDB1* (lisina metiltransferases). Outros genes como *SMYD2* e as histonas H2B, H2A e H3, também apareceram no mapa, mesmo não estando dentro desses grupos. *SMYD2* é uma metiltransferase que metila tanto proteínas histonas quanto não-histonas. Nota-se que o número de genes aumentados e diminuídos é semelhante e que estes genes estão distribuídos entre grupos diferentes, demonstrando que *HOTAIR* pode regular genes envolvidos tanto na ativação quanto no silenciamento epigenético da transcrição.

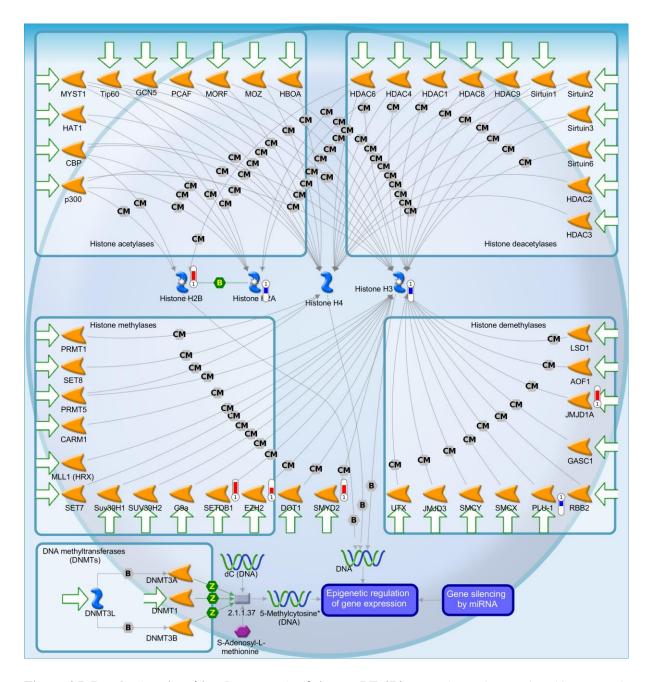


Figura 4.7. Regulação epigenética da expressão gênica em BT-474. Mapa da regulação epigenética contendo genes diferencialmente expressos na linhagem BT-474 após silenciamento gênico de *HOTAIR*. Os termômetros em vermelho indicam expressão aumentada e, em azul, expressão diminuída. Legenda dos símbolos e interações no Anexo C.

Sobre o processo de morte celular via apoptose, em BT-474, observamos alterações em genes da via de sinalização de apoptose mitocondrial, bem como da cascata de sinalização das caspases e FAS. No mapa da figura 4.8, estão representados os genes envolvidos na regulação da apoptose através de proteínas mitocondriais (via intrínseca). Os reguladores *Aif* e *VDAC*, apareceram diminuídos. No entanto, a maioria dos genes presentes no mapa estão com sua expressão aumentada, e estão relacionados à ativação da via (*Bid*, *tBid*, *BMF*, *IGF1R e*

NOXA) e ao transporte de solutos (*ANT*), indicando que a ausência de *HOTAIR* pode de alguma forma estar relacionada a ativação dessa via.

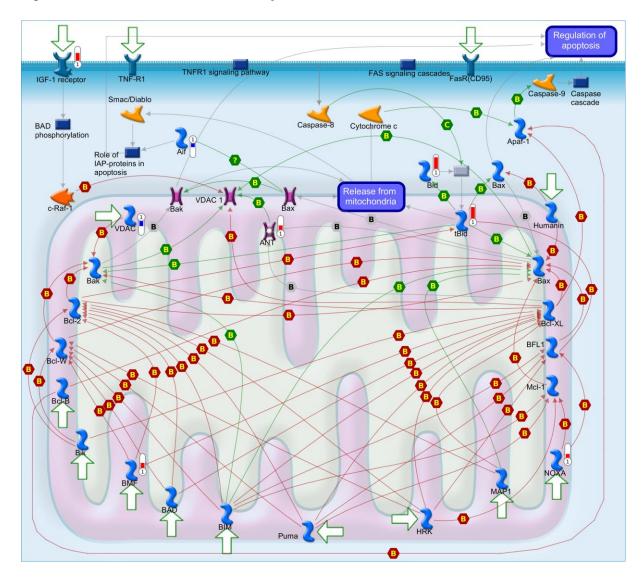


Figura 4.8. Regulação da apoptose através de proteínas mitocondriais em BT-474. Mapa de regulação de apoptose através da mitocôndria contendo genes diferencialmente expressos na linhagem BT-474 após silenciamento gênico de *HOTAIR*. Os termômetros em vermelho indicam expressão aumentada e, em azul, expressão diminuída. Legenda dos símbolos e interações no Anexo C.

No mapa da cascata de sinalização das caspases (figura 4.9), observamos o aumento da expressão de genes reguladores, como os genes *BID*, *tBID* e o receptor *IGF-1*, relacionados à ativação e *XIAP*, um inibidor da via. Os genes *Lamin A/C* (diminuído) e B (aumentado), codificam proteínas que compõem a lâmina nuclear e são alvos de caspases. Estes achados indicam que a ausência de *HOTAIR* pode estar relacionada a regulação da apoptose através da sinalização nuclear, pela via das caspases.

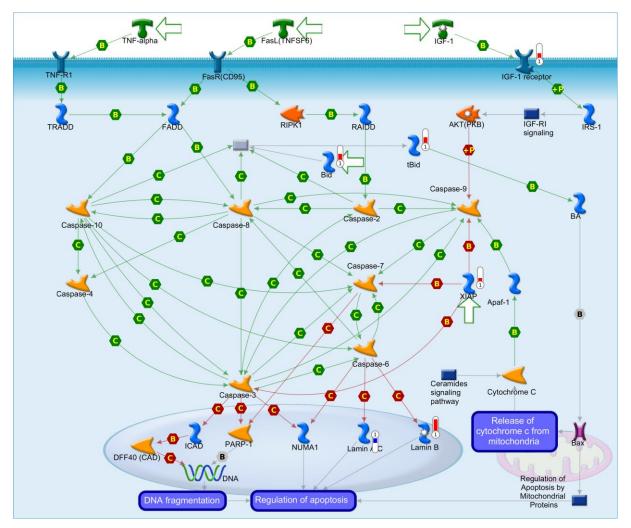


Figura 4.9. Cascata de sinalização de caspases em BT-474. Mapa da regulação de apoptose através de caspases, contendo genes diferencialmente expressos na linhagem BT-474 após silenciamento gênico de *HOTAIR*. Os termômetros em vermelho indicam expressão aumentada e, em azul, expressão diminuída. Legenda dos símbolos e interações no Anexo C.

Para a sinalização de FAS (figura 4.10), via extrínseca de apoptose, os genes reguladores, *BID*, *tBID*, *XIAP*, *BMF*, *IGF-1* e *Lamin B*, apresentaram expressão aumentada, já o gene *Lamin A/C* apareceu diminuído. A sinalização de FAS também envolve ativação de caspases, e pode ou não contar com a participação da mitocôndria, por isso a presença de genes comuns à cascata de sinalização de caspases. Isto demonstra que *HOTAIR*, pode influenciar diferentes vias de sinalização de apoptose.

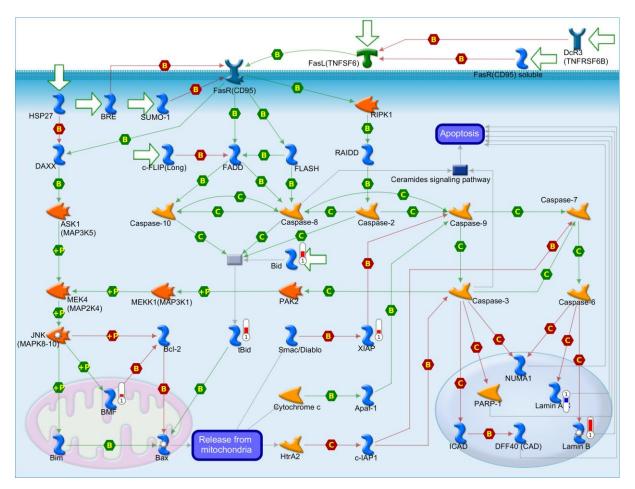


Figura 4.10. Regulação da apoptose através da cascata de sinalização de FAS em BT-474. Mapa de regulação da apoptose através da sinalização de FAS, contendo genes diferencialmente expressos na linhagem BT-474 após silenciamento gênico de *HOTAIR*. Os termômetros em vermelho indicam expressão aumentada e, em azul, expressão diminuída. Legenda dos símbolos e interações no Anexo C.

Na tabela 4.4, estão sumarizados todos os genes DE identificados na linhagem BT-474, após o silenciamento gênico de *HOTAIR*, associados a via de apoptose. Nota-se que a maioria dos genes relacionados a apoptose estão com expressão aumentada, muitos deles relacionados à ativação da via. Genes que codificam proteínas carreadoras também apresentaram aumento de expressão, bem como outros reguladores já citados na sinalização de caspases e FAS. As alterações observadas nas vias de apoptose, indicam um potencial envolvimento de *HOTAIR* na modulação de morte e sobrevivência celular no modelo Lum/HER (BT-474).

Tabela 4.4. Genes diferencialmente expressos de vias de apoptose identificados na linhagem BT-474 após o silenciamento gênico de *HOTAIR*.

Símbolo	Nome	Fold change
HSPA1B	heat shock 70kDa protein 1B	16,982237
LMNB2	lamin B2	12,37636
BECN1	beclin 1, autophagy related	7,7642817
PPP3CA	protein phosphatase 3, catalytic subunit, alpha isozyme	6,755158
+BID	BH3 interacting domain death agonist	6,3565307
IGF1R	insulin-like growth factor 1 receptor	4,461624
CIAPIN1	cytokine induced apoptosis inhibitor 1	4,3498726
TRIAP1	TP53 regulated inhibitor of apoptosis 1	4,3327
MAP2K2	mitogen-activated protein kinase kinase 2	3,3257732
XIAP	X-linked inhibitor of apoptosis, E3 ubiquitin protein ligase	3,0394008
BMF	Bcl2 modifying factor	2,7015927
SLC25A6	solute carrier family 25 (mitochondrial carrier; adenine nucleotide translocator), member 6	2,396147
PPM1G	protein phosphatase, Mg2+/Mn2+ dependent, 1G	2,0903375
PMAIP1	phorbol-12-myristate-13-acetate-induced protein 1	2,001169
AIFM1	apoptosis-inducing factor, mitochondrion-associated, 1	-2,1129854
APITD1	apoptosis-inducing, TAF9-like domain 1	-2,3169975
LMNA	lamin A/C	-4,571909

4.5 *HOTAIR* tem influência na regulação epigenética da transcrição gênica e via de NF-κB na linhagem MDA-MB-468

Assim como para a linhagem BT-474, conduzimos uma análise *in silico* através do *software online* METACORE®, para avaliar quais vias de sinalização e processos celulares estão inseridos, os genes encontrados DE para a linhagem MDA-MB-468. A análise de ontologia gênica (GO), revelou que os genes DE após o silenciamento de *HOTAIR* estão relacionados com ciclo celular, transcrição, transdução de sinal, dano ao DNA, enovelamento de proteínas e transporte do manganês (tabela 4.5). A partir da análise de enriquecimento das vias de sinalização, observamos que, para esta linhagem, as vias de regulação genética e epigenética (tabela 4.6) foram mais representativas, mas também observamos outras vias, tais como VEGF (*vascular endothelial growth factor*) e regulação nuclear de citoesqueleto.

Tabela 4.5. Ontologia gênica dos processos celulares identificados na linhagem MDA-MB-468 após o silenciamento gênico de *HOTAIR*.

Ontologia gênica (GO) – MDA-MB-468			
1	Transcrição, modificação de cromatina		
2	Ciclo celular, G2-M		
3	Ciclo celular, mitose		
4	Ciclo celular, G1-S		
5	Ciclo celular, fase S		
6	Transcrição, regulação transcricional de receptores nucleares		
7	Transdução de sinal, sinalização nuclear do receptor de andrógeno		
8	Dano ao DNA, ponto de checagem		
9	Enovelamento de proteínas, resposta a proteínas não enoveladas		
10	Transporte, transporte de manganês		

Tabela 4.6. Vias celulares enriquecidas identificadas na linhagem MDA-MB-468 após o silenciamento gênico de *HOTAIR*.

Vias de sinalização — MDA-MB-468		
1	Transcrição, Complexo N-CoR/SMRT mediando o silenciamento gênico	
	epigenético	
2	Desenvolvimento, sinalização de VEGFR via VEGFR2 (cascata	
	genérica)	
3	Enovelamento e maturação de proteínas, maturação do sistema de	
	angiotensina	
4	Transcrição, regulação da transcrição (SinR e NuRD)	
5	Transcrição, regulação epigenética da transcrição gênica	
6	Resposta imune, via de sinalização HSP60 e HSP70/ TLR	
7	Sinalização de TLR na sensibilização da pele	
8	Transcrição, ação não genômica do ácido retinóico e fosforilação dos	
	receptores do ácido retinóico na iniciação da transcrição	
9	Resposta imune, via de sinalização de HMGB1/TLR	
10	Remodelamento de citoesqueleto, regulação nuclear do citoesqueleto de	
	actina e polimerização de Rho GTPases	

Em MDA-MB-468, foram observados tanto o aumento quanto a diminuição de genes envolvidos na modificação de histonas/remodelamento de cromatina. Assim como identificado para BT-474, observamos alteração nos genes relacionados aos complexos *Polycomb* e *Trithorax*, bem como em genes associados a histonas. Alguns desses genes são comuns às duas linhagens, no entanto, outros genes DE apareceram na lista da MDA-MB-468.

Por exemplo, dos genes comuns, temos *SMARCC*2 e *KMT2B* pertencentes ao complexo *Trithorax*. O que chama atenção neste caso, é que *SMARCC*2 está diminuído em BT-474, mas aparece aumentado em MDA-MB-468. O inverso é válido para *KMT2B*, que está aumentado

em BT-474 mas diminuído em MDA-MB-468, demonstrando que *HOTAIR* pode regular o mesmo gene de maneira diferente entre os dois modelos. Os genes relacionados a histonas, *H1FX* e *HIST3B*, também aparecem nas duas listas. Para BT-474, *H1FX* está aumentado e *HIST3B* diminuído, já em MDA-MB-468, estão diminuído e aumentado, respectivamente.

Observamos também alterações na expressão de RNAs não-codificantes. Nenhum deles é comum entre as linhagens. Estes resultados indicam que, neste modelo, *HOTAIR* também poder regular membros da regulação epigenética e que existe uma conversa entre os diferentes mecanismos epigenéticos. Além do mais, essa regulação ocorre de maneira diferente entre os subtipos Lum/HER (BT-474) e TN (MDA-MB-468), ainda que os mesmos genes estejam envolvidos. Os genes envolvidos na regulação epigenética após silenciamento de *HOTAIR* em MDA-MB-468 estão descritos na tabela 4.7, de acordo com seu respectivo grupo.

Tabela 4.7. Genes diferencialmente expressos da regulação epigenética identificados na linhagem MDA-MB-468 após o silenciamento gênico de *HOTAIR*.

Símbolo	Nome	Fold change		
	RNAs não-codificantes			
lnc-DTYMK-3	lnc-DTYMK-3:1	6,1174617		
ZNF436-AS1	ZNF436 antisense RNA 1	3,114444		
LINC00487	long intergenic non-protein coding RNA 487	2,9055872		
LINC00265	long intergenic non-protein coding RNA 265	2,4586377		
TPT1-AS1	TPT1 antisense RNA 1	2,103861		
LINC01420	long intergenic non-protein coding RNA 1420	2,0062592		
LINC00261	long intergenic non-protein coding RNA 261	-2,140283		
FAM74A4	family with sequence similarity 74, member A4	-2,2743652		
LINC00665	long intergenic non-protein coding RNA 665	-2,3505306		
UCA1	urothelial cancer associated 1 (non-protein coding)	-2,3608088		
GLIDR	glioblastoma down-regulated RNA	-3,223967		
TEX41	testis expressed 41 (non-protein coding)	-3,5508351		
DLEU1	deleted in lymphocytic leukemia 1 (non-protein coding)	-7,830416		
GLIS3-AS1	GLIS3 antisense RNA 1	-141,4033		
	HISTONAS			
CBX1	chromobox homolog 1	7,4878697		
HIST2H3D	histone cluster 2, H3d	5,3813567		
HIST1H3B	histone cluster 1, H3b	3,182491		
HIST1H1D	histone cluster 1, H1d	2,5868266		
HDAC5	histone deacetylase 5	2,4345694		
HIST1H3A	histone cluster 1, H3a	2,150644		
HIST1H3D	histone cluster 1, H3d	2,1471097		
EHMT2	euchromatic histone-lysine N-methyltransferase 2	2,1375353		
HIST1H2BC	histone cluster 1, H2bc	2,0869095		
HIST1H2BH	histone cluster 1, H2bh	2,048477		
H2AFV	H2A histone family, member V	-2,0053298		

Símbolo	Nome	Fold change	
SUV39H2	suppressor of variegation 3-9 homolog 2 (Drosophila)	-2,1928031	
Símbolo	Nome	Fold change	
HIST1H2AB	histone cluster 1, H2ab	-2,211449	
HIST1H4H	histone cluster 1, H4h	-2,9009132	
SETDB1	SET domain, bifurcated 1	-3,033262	
CBX5	chromobox homolog 5	-3,6344721	
H1FX	H1 histone family, member X	-3,9598112	
HIST1H3H	histone cluster 1, H3h	-7,2911725	
KDM5B	lysine (K)-specific demethylase 5B	-7,9956384	
HIST1H4A	histone cluster 1, H4a	-408,42795	
Complexo Trithorax			
SMARCC2	SWI/SNF related, matrix associated, actin dependent regulator of chromatin, subfamily c, member 2	7,786864	
SMARCC1	SWI/SNF related, matrix associated, actin dependent regulator of chromatin, subfamily c, member 1	2,0716925	
KMT2B	lysine (K)-specific methyltransferase 2B	-6,95365	
Complexo Polycomb			
PHF19	PHD finger protein 19	214,90749	
CBX2	chromobox homolog 2	-2,2160058	
CBX7	chromobox homolog 7	-2,6730099	

Utilizando novamente o *software* METACORE®, foram gerados mapas das vias celulares canônicas, a fim de identificar em quais delas estão inseridos os genes encontrados DE na linhagem MDA-MB-468, após o silenciamento de *HOTAIR*. No mapa da figura 4.11, observamos que alguns dos genes DE, relacionados à regulação epigenética, fazem parte do grupo de enzimas modificadoras de histonas (metilases, demetilases e desacetilases), como *PLU-1* (lisina demetilase), *G9a*, *SUV39H2* e *SETDB1* (lisina metiltransferases) e *HDAC6* (desacetilase). Outros genes envolvidos nessa regulação, como *SMYD2* e as histonas H2B, H2A, H3 e H4, também aparecem no mapa. O gene *DNMT3B* (DNA metiltransferase), que participa da metilação do DNA, outro mecanismo epigenético, aparece aumentado. Nota-se que o número de genes aumentados e diminuídos é semelhante, assim como foi visto para BT-474, indicando que *HOTAIR* pode regular genes envolvidos tanto na ativação quanto no silenciamento epigenético da transcrição.

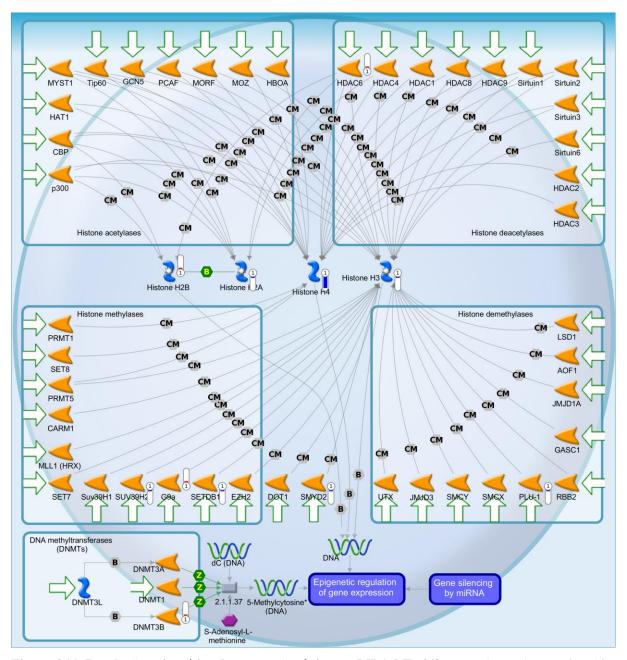


Figura 4.11. **Regulação epigenética da expressão gênica em MDA-MB-468**. Mapa da regulação epigenética contendo genes diferencialmente expressos na linhagem MDA-MB-468 após silenciamento gênico de *HOTAIR*. Os termômetros em vermelho indicam expressão aumentada e, em azul, expressão diminuída. Legenda dos símbolos e interações no Anexo C.

Alguns genes envolvidos com silenciamento gênico mediado por N-CoR (*nuclear receptor co-repressor*) – SMRT (*silencing mediator for retinoid and thyroid hormone receptors*), também apresentaram alteração de expressão diante do silenciamento de *HOTAIR*. Os fatores de transcrição *RAR-alpha*, *CBF1 e RXR-alpha*, apresentaram aumento de expressão, ao contrário dos também fatores de transcrição *TR-alpha*, *RXRA e RXR* que estavam diminuídos (figura 4.12). Alguns reguladores, tais como *BAF 155* e *170*, Ubiquitina e histona H2B apareceram aumentados, já a histona H4 aparece diminuída. A histona desacetilase, *HDAC5*,

também apresentou aumento de expressão. Isto indica um possível papel de *HOTAIR* no silenciamento gênico mediado por N-CoR-SMRT.

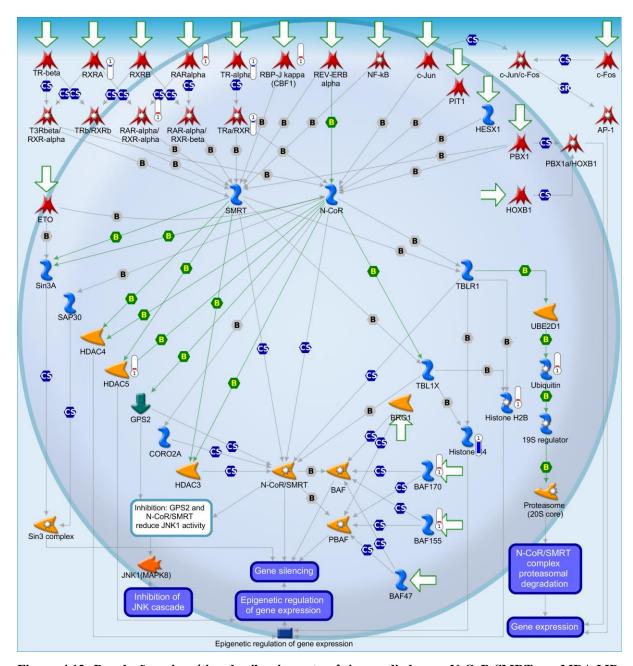


Figura 4.12. Regulação epigenética de silenciamento gênico mediada por N-CoR-SMRT em MDA-MB-468. Mapa da regulação epigenética mediada por N-CoR-SMRT contendo genes diferencialmente expressos na linhagem MDA-MB-468 após silenciamento gênico de *HOTAIR*. Os termômetros em vermelho indicam expressão aumentada e, em azul, expressão diminuída. Legenda dos símbolos e interações no Anexo C.

Observamos também alterações na expressão de genes associados ao controle genético da transcrição, como na figura 4.13, através da ação não genômica do á cido retinóico e fosforilação de seus receptores no início da transcrição. As quinases *PKA-cat* e *CDK7* apareceram com expressão aumentada, já a helicase *XPB* estava diminuída. Dos fatores de transcrição encontrados, *RAR-alpha* e *RXR-alpha* apresentaram aumento de expressão, em

contrapartida, *RXRA* apresentou diminuição de expressão. Outros genes como RBP4 (transportador) e histona H3 apareceram aumentado e diminuído, respectivamente. Assim sendo, estes achados indicam que *HOTAIR* também pode regular a transcrição gênica a nível genético.

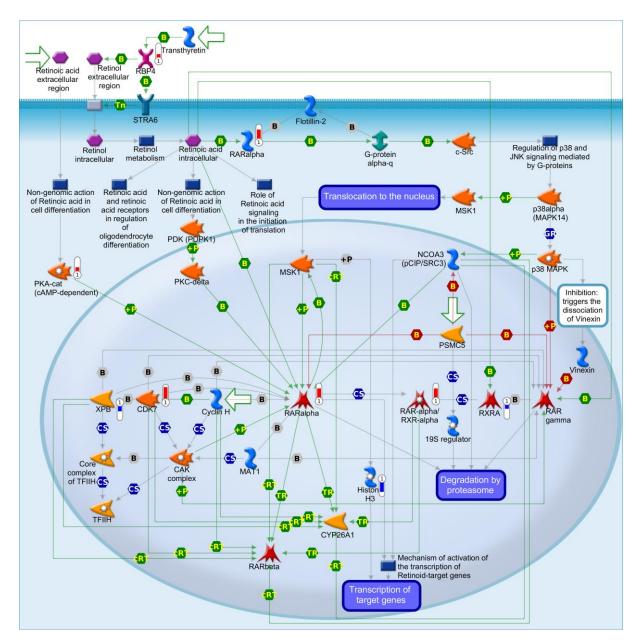


Figura 4.13. Regulação da transcrição pela ação não genômica do ácido retinóico e fosforilação de seus receptores em MDA-MB-468. Mapa da regulação genética do início da transcrição mediada pelo ácido retinóico e fosforilação de seus receptores, contendo genes diferencialmente expressos na linhagem MDA-MB-468 após silenciamento gênico de *HOTAIR*. Os termômetros em vermelho indicam expressão aumentada e, em azul, expressão diminuída. Legenda dos símbolos e interações no Anexo C.

Chamou nossa atenção, na linhagem MDA-MB-468, genes da sinalização de NF-κB (Nuclear Factor kappa-light-chain-enhancer of activated B cells) aparecerem DE após o

silenciamento de *HOTAIR*, uma vez que esta sinalização está relacionada a progressão do CM. Observamos, no mapa da figura 4.14, a diminuição dos genes *IKK-gama* (proteína de ligação), *IRAK1/2* (fosfatase), *MEK3* (quinase). Os reguladores ubiquitina e I-kB aparecem com expressão aumentada, bem como *I-Kb* e *IKK-alpha* (inibidores da via) e TRAF (transdutor de sinal).

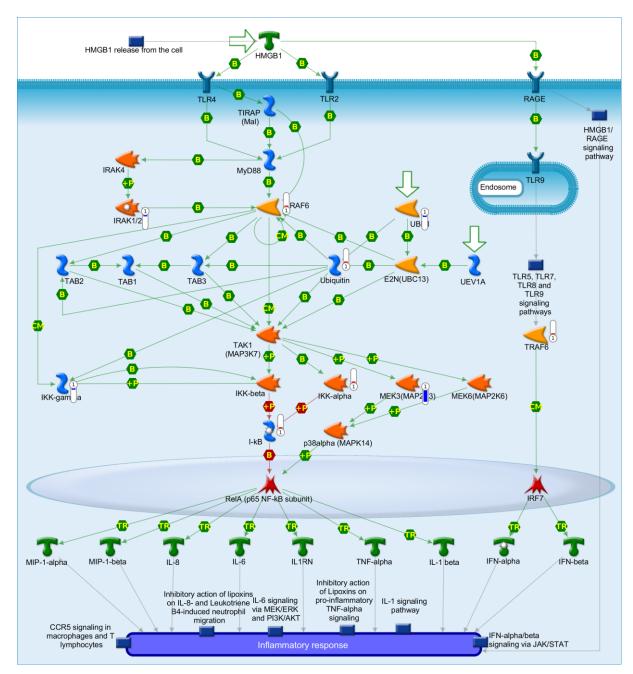


Figura 4.14. Regulação da resposta imune através da sinalização de HMGB1/ TLR, incluindo membros da sinalização de NF-κB. Mapa da regulação da resposta imune contendo genes diferencialmente expressos na linhagem MDA-MB-468 após silenciamento gênico de *HOTAIR*. Os termômetros em vermelho indicam expressão aumentada e, em azul, expressão diminuída. Legenda dos símbolos e interações no Anexo C.

Os genes envolvidos na sinalização de NF-κB encontrados diminuídos ou aumentados após o silenciamento gênico de *HOTAIR* estão descritos na tabela 4.8. Nossos dados indicam que, na ausência de *HOTAIR*, ocorre uma menor ativação da via.

Tabela 4.8. Genes diferencialmente expressos da sinalização de NF-κB identificados na linhagem MDA-MB-468 após o silenciamento gênico de *HOTAIR*.

Símbolo	Nome	Fold change
PPP3CB	protein phosphatase 3, catalytic subunit, beta isozyme	3,2454545
NKAP	NFKB activating protein	3,1371949
PRKACA	protein kinase, cAMP-dependent, catalytic, alpha	2,585389
CHUK	conserved helix-loop-helix ubiquitous kinase	2,1878035
NFKBIB	nuclear factor of kappa light polypeptide gene enhancer in B-cells inhibitor, beta	2,1371298
RNF114	ring finger protein 114	-2,1860766
RNF114	ring finger protein 114	-2,1860766
IRAK1	interleukin-1 receptor-associated kinase 1	-2,176837
PPP3CA	protein phosphatase 3, catalytic subunit, alpha isozyme	-4,1644998
IKBKG	inhibitor of kappa light polypeptide gene enhancer in B-cells, kinase gamma	-4,423772

5. DISCUSSÃO

Segundo Feinberg (2018), a epigenética pode ser definida como "Modificações de DNA ou de fatores associados que contêm informação, sem ser a própria sequência de DNA, mantidas durante a divisão celular, influenciadas pelo ambiente e que causam mudanças estáveis na expressão gênica". O termo "epigenética" define estudos de mudanças hereditárias em expressão gênica e organização da cromatina que não estão codificadas no DNA. A herança epigenética representa um mecanismo crítico que permite a propagação estável dos programas de atividade gênica ao longo de gerações celulares. O conjunto das marcas epigenéticas presentes no genoma recebe o nome de epigenoma (SAWAN *et al.*, 2008; VAISERMANA; KOLIADAA; LUSHCHAK, 2018).

Estudos no campo da epigenética tem aumentado nos últimos anos, isso se deve à consciência de que a herança epigenética é essencial não só para o desenvolvimento, mas também durante toda a vida. Alterações nos padrões epigenéticos estão associados ao desenvolvimento de várias doenças, a destacar-se o câncer (SAWAN *et al.*, 2008; FEINBERG, 2018).

Dentre os mecanismos epigenéticos, a metilação do DNA é o mais bem estudado. Recentemente, o papel dos *ncRNAs* tem sido mais explorado, uma vez que foi descoberto que configuram um importante mecanismo de regulação da expressão gênica. No grupo dos *ncRNAs*, os mais conhecidos são os *miRNAs*. Entretanto, atualmente a classe dos *lncRNAs* tem sido alvo de crescentes estudos. Alguns *lncRNAs* foram descritos regulando processos importantes no desenvolvimento e progressão tumoral, reforçando sua importante contribuição na carcinogênese.

O *lncRNA HOTAIR* tem sido considerado um regulador *master* da expressão gênica, desempenhando um papel crítico no desenvolvimento de diversos tumores. Em CM, *HOTAIR* foi associado à proliferação, migração, invasão, metástase e apoptose (DENG *et al.*, 2017; CHEN *et al.*, 2019; COLLINA *et al.*, 2019), no entanto seus mecanismos de ação permanecem pouco compreendidos. *HOTAIR* pode, de forma direta ou indireta, participar do controle da expressão gênica em diversos níveis, o que o torna um importante alvo de estudo.

Dados da literatura mostram que *HOTAIR* apresenta diferença de expressão entre os modelos *in vitro* de CM (WANG *et al.*, 2015). Conduzimos então uma análise dos níveis de *mRNA* de *HOTAIR* nos nossos modelos *in vitro*, representantes dos subtipos moleculares de CM. No estudo de Wang e seus colaboradores (2015), a expressão de *HOTAIR* foi avaliada em 8 linhagens celulares, sendo 4 representantes do subtipo TN (MDA-MB-468, MDA-MB-

231, SUM159 e HCC-1806) e 4 não-TN: T-47D (LUMA), BT-474 (Lum/HER), ZR-7-51 (LUMA) e SKBR-3 (HER2+). Os valores encontrados referentes a expressão de *HOTAIR* em cada uma das linhagens foi comparado com a linhagem MCF-7 (LUMA). Em nosso estudo, utilizamos as linhagens BT-474, SKBR-3 e HCC-1954 (HER2+), MDA-MB-231 e MDA-MB-468 (TN). Os valores referentes a expressão de *HOTAIR* obtidos de cada uma das nossas linhagens também foram comparados ao valor de MCF-7.

Segundo os dados de Wang e seus colaboradores (2015), em BT-474 a expressão de *HOTAIR* é maior que em SKBR-3, o mesmo é observado para MDA-MB-468, quando comparada a MDA-MB-231, o que vai de acordo com os nossos achados. Entretanto, nossa linhagem MDA-MB-231 não apresentou expressão de *HOTAIR*, como foi encontrado por Wang e seus colaboradores (2015), mesmo que em nível relativamente baixo.

Linhagens celulares são modelos experimentais amplamente utilizados na pesquisa, com diferentes finalidades. Por essa razão, a obtenção e o uso de linhagens certificadas são de extrema importância, uma vez que problemas como a contaminação cruzada ou a identificação equivocada dessas linhagens, compromete a fidedignidade dos resultados obtidos e as conclusões oriundas desses resultados. Em nosso estudo, tomamos o cuidado de certificar todas as linhagens utilizadas, a fim de garantir sua identidade. A certificação foi realizada pelo laboratório do Biobanco do Banco de Células do Rio de Janeiro (BCRJ) - Associação Técnico-Científica Paul Ehrlich (APABCAM). No processo de certificação, excluímos nossa linhagem T-47D das análises, porque estava inconsistente com o perfil descrito para a mesma.

Um outro ponto importante, somado ao fato de que muitos trabalhos são publicados com linhagens que não passaram por certificação, provenientes de doação ou fonte não confiável, é a forma como essas linhagens são cultivadas. Por exemplo, o meio de cultura utilizado, bem como as concentrações e os próprios suplementos adicionados a este meio, a densidade e a confluência celular em cultura e as configurações da estufa onde essas células estão sendo cultivadas. Isto pode justificar a diferença na expressão de *HOTAIR* identificada linhagem MDA-MB-231 do nosso estudo, comparada ao que foi encontrado no estudo Wang e seus colaboradores (2015), uma vez que em teoria são a mesma linhagem.

Ainda sobre os resultados obtidos na análise de expressão de *HOTAIR* em nosso estudo, identificamos que os nossos modelos Lum/HER (BT-474) e TN (MDA-MB-468), apresentam superexpressão de *HOTAIR*, e que essa expressão é maior em MDA-MB-468. No trabalho de Wang e seus colaboradores (2015), também foi observado a superexpressão de *HOTAIR*

nestas duas linhagens, no entanto, a expressão é maior em BT-474. Essa divergência pode estar relacionada aos normalizadores utilizados, uma vez que não foram os mesmos. Em nosso estudo utilizamos a média das massas dos genes *GAPDH* e *B2M* para normalização, já Wang e seus colaboradores (2015), utilizaram *18S* ou β-actina.

Com o silenciamento gênico de *HOTAIR*, encontramos 854 genes DE para a linhagem BT-474 e 1207 genes DE para a linhagem MDA-MB-468, onde a maior parte deles é exclusivo de cada linhagem. Através da análise de enriquecimento das vias de sinalização, foi possível compreender melhor em que contextos celulares estes genes estavam inseridos. Com base nos dados obtidos, identificamos que os genes DE participam de sinalizações celulares distintas entre os dois modelos.

Em nossos resultados, foram encontrados membros da regulação epigenética DE após o silenciamento de *HOTAIR* para ambos os modelos. Estes genes estão distribuídos entre *ncRNAs*, componentes ou genes associados aos complexos *PcG* e *TrxG* e genes relacionados a histonas. A maioria destes genes não são comuns entre os modelos, demonstrando que dentro de um mesmo grupo gênico, *HOTAIR* pode regular membros distintos.

O complexo *PcG* está associado ao silenciamento gênico, sendo composto por dois complexos chamados de PRC1 e PRC2, já descritos no item 1.2.2.1.2. A interação entre *HOTAIR* e membros deste complexo, especialmente *EZH2*, um importante componente de PRC2, já foi relatada na literatura. Foi demonstrado em modelos *in vitro* de câncer colorretal, que *HOTAIR* e *EZH2* são positivamente regulados, e que *HOTAIR* se liga diretamente a *EZH2* promovendo a tumorigênese (HUANG *et al.*, 2018). Em modelos *in vitro* de câncer gástrico, observou-se que *HOTAIR* reprime a transcrição de E-CADERINA através do recrutamento de *EZH2* para seu promotor, e que o silenciamento de *HOTAIR* diminuiu a migração e invasão das células tumorais (CHEN *et al.*, 2017). Para câncer de próstata, utilizando modelos *in vitro* e xenográficos, foi visto que *HOTAIR* reprime a expressão do miR-193a através do recrutamento de *EZH2*, favorecendo a progressão do tumor, e que a superexpressão desse *miRNA* inibe a expressão de *HOTAIR*, suprimindo a migração e invasão celular e favorecendo apoptose (LING *et al.*, 2017).

Em CM, Han e colaboradores (2018), observaram que *HOTAIR* e *EZH2* estavam com expressão elevada em modelos *in vitro* dos subtipos LUMA, HER2+ e TN. Seus resultados demonstram que o silenciamento de *HOTAIR* na linhagem MCF-7 (LUMA) aumenta a expressão de *EZH2*, e que o inverso ocorre quando *EZH2* é silenciado, o que mostra uma relação inversamente proporcional na expressão deles. Além disso, observaram que a

regulação negativa de *HOTAIR* ou silenciamento de *EZH2*, inibe a proliferação, invasão e migração das células de CM, promovendo apoptose. Em nosso estudo, observamos um aumento na expressão de *EZH2* em BT-474 (Lum/HER), após o silenciamento de *HOTAIR*, corroborando com os resultados de Han e colaboradores (2018), apesar de se tratar de subtipos diferentes. Além disso, observamos para este subtipo, alterações em vias de apoptose, indicando sua possível ativação na ausência de *HOTAIR*, o que também vai de acordo com os achados de Han e colaboradores (2018). Não encontramos nenhum dado a respeito da expressão de *EZH2* em modelos Lum/HER na literatura.

Outros genes do complexo *PcG*, também foram encontrados alterados em nosso estudo, como genes da família *Chromobox* (*CBX*). Em humanos, são descritos 8 genes da família *CBX*, conhecidos por estarem associados ao *core* de PRC1 (LIANG *et al.*, 2017). Em CM, Chen e colaboradores (2017), observaram que a superexpressão de *CBX2* em pacientes, está associada a características clínicas, incluindo metástase linfonodal, tamanho do tumor e *status* positivo de HER2. Além disso, observaram que dentro do grupo de pacientes que apresentavam alta expressão de *CBX2*, a taxa de sobrevida global foi menor naqueles tratados com Taxol®, quando comparada a pacientes que não receberam tratamento com Taxol®, indicando que este gene pode ser um possível marcador de sensibilidade para esta droga. O Taxol® é um inibidor mitótico, estabilizador de microtúbulos, utilizado no tratamento do CM. Liang e colaboradores (2017), com base em análises de banco de dados, observaram que em pacientes HER2+, a expressão de *CBX2* foi significativamente maior que em pacientes do subtipo Luminal.

Em nosso modelo Lum/HER (BT-474), observamos que *CBX2* apresentou aumento de expressão na ausência de *HOTAIR*. Os pacientes dos estudos de Chen e seus colaboradores (2017) e Liang e colaboradores (2017), eram HER2+ e apresentaram alta expressão de *CBX2*, e curiosamente, nossos modelos HER2+ tem menor expressão de *HOTAIR*. Isto indica que de alguma forma, *HOTAIR* pode regular negativamente a expressão deste gene, no modelo Lum/HER. Além do mais, o aumento da expressão de *CBX2* neste modelo, pode estar relacionado a expressão de HER2, uma vez que de acordo com Liang e colaboradores (2017), o subtipo Luminal tem menor expressão de *CBX2*, quando comparado ao subtipo HER2+.

No estudo de Zheng e seus colaboradores (2019), foi demonstrado que a superexpressão de *CBX2*, potencialmente impulsiona a proliferação e invasão de células tumorais, via sinalização de PI3K/ AKT em modelos *in vitro*, dos subtipos LUMA e TN. No nosso modelo de TN (MDA-MB-468), *CBX2* apresentou diminuição de expressão quando *HOTAIR* foi

silenciado, demonstrando uma potencial regulação positiva de *HOTAIR* sobre este gene. A expressão elevada de *HOTAIR* e *CBX2* no subtipo TN, pode estar associada a maior agressividade apresentada por este subtipo, uma vez que ambos já foram descritos relacionados ao aumento de proliferação e invasão de células tumorais no CM. Os resultados observados para os modelos Lum/HER e TN em nosso estudo, indicam que a influência de *HOTAIR* sobre a expressão de *CBX2* é diferente entre estes dois subtipos.

Um outro membro da família *CBX*, encontrado DE após o silenciamento de *HOTAIR* foi *CBX7*, na linhagem MDA-MB-468 (TN). Em CM, foi visto que este gene atua como um supressor tumoral, regulando a tumorigênese através da supressão da via de Wnt / β-catenina mediada por *DKK-1*, um antagonista da via de Wnt. No modelo proposto, a perda de *CBX7* induz o silenciamento gênico de *DKK-1* mediado por HDAC, promovendo a ativação da via de Wnt / β-catenina/ TCF, o que resulta na translocação nuclear da β -catenina e na regulação positiva dos genes alvo de TCF, incluindo c-Myc. Isto promove o aumento da auto-renovação das células tronco tumorais da mama (CSCs) e contribui para a tumorigênese (KIM *et al.*, 2015). Ainda no estudo de Kim e seus colaboradores (2015), foi observado em modelo *in vitro* do subtipo TN, que a superexpressão de *CBX7* diminui a formação de colônias celulares. Em modelos xenográficos, os quais receberam células MDA-MB-231 silenciadas para *CBX7*, foi observado um aumento da formação e crescimento tumoral, quando comparados ao controle.

No nosso modelo TN, silenciado para *HOTAIR*, observamos a diminuição da expressão de *CBX7*, sugerindo uma regulação positiva de *HOTAIR* sobre este gene. Curiosamente, o gene *DKK-1* foi identificado com expressão aumentada. Neste contexto, com base nos achados de Kim e seus colaboradores (2015), o silenciamento de *HOTAIR* e consequentemente a diminuição de *CBX7*, poderiam favorecer a tumorigênese no subtipo TN. No entanto, essas observações são a nível de transcritos, não se sabe o quanto isso afeta o nível de expressão da proteína *CBX7*, tornando-se necessários outros ensaios para melhor compreender a relação entre *HOTAIR* e *CBX7*, e seu impacto no desenvolvimento tumoral do CM. Já a respeito da expressão de *DKK-1*, outros genes podem estar envolvidos na regulação da sua transcrição, como o próprio *HOTAIR*, uma vez que não observamos diminuição deste gene na ausência de *CBX7*, como proposto por Kim e seus colaboradores (2015),

Em nossos resultados, também observamos alterações em genes do complexo TrxG. Este complexo é antagonista a atividade de PcG, estando relacionado a ativação da transcrição gênica. Dentre os genes identificados DE após o silenciamento de HOTAIR, associados a TrxG, encontramos o gene KMT2B alterado em ambos os modelos. Este gene é uma lisina

metil-transferase, componente do complexo MLL. No modelo Lum/HER, este gene aparece aumentado, enquanto que para o modelo TN, foi observado o contrário. Em CM, Su e colaboradores (2016), observaram que a interleucina 20 (IL-20), foi a única que apresentou superexpressão em modelo LUMA tratado com estradiol, e que a expressão de IL-20 induzida pelo estrogênio foi regulada epigeneticamente por *KMT2B*. Além disso, viram que a depleção de *KMT2B* ou de IL-20, interrompe a sinalização de estrogênio, atenua a proliferação celular, reduz a formação de colônias e resulta na interrupção do ciclo celular. As interleucinas são um grupo de citocinas que, em CM, já foram relacionadas ao desenvolvimento e progressão do tumor (ESQUIVEL-VELAZQUEZ *et al.*, 2015).

Uma vez que *KMT2B* parece ser capaz de regular genes relacionados a resposta imune, o aumento de sua expressão em nosso modelo Lum/HER, após o silenciamento de *HOTAIR*, pode de alguma forma, estar associado a algum tipo de resposta inflamatória. Reforçando essa ideia, neste modelo observamos o aumento da expressão de receptores de citocinas, tais como *IFNGR2* (*Interferon gamma receptor 2*), *IL13RA1* (*Interleukin 13 receptor subunit alpha 1*), *IL17RE* (*Interleukin 17 receptor E*) e *TRAF4* (*TNF receptor associated factor 4*). Já para o modelo TN, a diminuição de *KMT2B* pode estar associada a proliferação celular como foi visto por Su e colaboradores (2016), mesmo se tratando de outro subtipo, uma vez que tumores TN sabidamente apresentam altas taxas de proliferação. No entanto, para compreender a influência de *HOTAIR* e *KMT2B* neste processo, é necessário a realização de ensaios específicos. Interessantemente, no modelo TN, foram observadas alterações em vias de resposta imune, a destacar-se a sinalização de NF-κB, discutida adiante. Isto sugere que, no subtipo TN, *HOTAIR* também pode regular genes envolvidos na resposta imune.

Outro membro de *TrxG* encontrado alterado em nosso estudo foi o gene *SMARCC2*. Este gene é uma helicase/ATPase, componente do complexo SWI/SNF. De acordo com Wang e colaboradores (2015), a depleção do gene *SMARCC2*, em carcinoma hepatocelular, reduziu drasticamente a expressão de *TCF7* e *Nanog*, bem como outros alvos da via de Wnt e afetou a capacidade de iniciação do tumor. No modelo TN, *SMARCC2* foi identificado com expressão aumentada, após o silenciamento de *HOTAIR*, indicando uma potencial regulação negativa desse gene. Neste modelo, também identificamos membros da via de Wnt, tais como *FZD4* (*Frizzled class receptor 4*), *DVL2* (*Dishevelled segment polarity protein 2*) e *WLS* (*Wnt ligand secretion mediator*) com expressão diminuída. Além disso, *DKK-1*, inibidor da via, foi identificado com expressão aumentada. A sinalização Wnt regula uma variedade de processos celulares, como a diferenciação, proliferação e a pluripotência das células-tronco. Sua sinalização aberrante é uma marca registrada de muitos tumores. Tumores de mama TN,

sabidamente apresentam desregulação na sinalização canônica e não canônica de Wnt (POHL *et al.*, 2017). Nossos achados sugerem que o silenciamento de *HOTAIR* pode afetar a expressão de membros da via de Wnt e possivelmente sua sinalização.

No modelo TN, identificamos também o gene *SMARCC1*, outro componente de SWI/SNF, com expressão aumentada. Em CM, *SMARCC1* foi associado a migração e metástase em modelo TN (WANG *et al.*, 2014). Estes resultados sugerem que *HOTAIR* pode regular genes importantes, relacionados a iniciação e progressão do tumor, e assim contribuir para a tumorigênese da mama e pode estar relacionado a manutenção do fenótipo agressivo no subtipo TN.

Ainda dentro de regulação epigenética, identificamos alterações em transcritos de *ncRNAS* após o silenciamento de *HOTAIR*, diferentes para cada linhagem. Em BT-474, o *lncRNA SNHG9* apresentou aumento de expressão. Na literatura foi reportado que o eixo SNHG9/miR-199a-5p/Wnt2, regula o crescimento celular e a glicólise aeróbica em glioblastoma (ZHANG *et al.*, 2019). Outro *lncRNA* identificado com expressão aumentada nesta linhagem foi *SNHG15*. Em câncer de pulmão, a superexpressão deste *lncRNA* foi relacionada a proliferação e migração celular (CUI *et al.*, 2018), e o mesmo foi visto para câncer colorretal (LI *et al.*, 2019). Em CM, também com expressão aumentada, *SNHG15* contribui para a resistência a cisplatina em modelos LUMA e TN, atuando como esponja do mir-381 (MI *et al.*, 2020). Observa-se que *HOTAIR* pode ser capaz de regular a expressão de outros *lncRNAs*, e que o aumento da expressão dos mesmos, pode favorecer processos importantes da progressão tumoral.

O *lncRNA SOX21-AS1*, apresentou-se diminuído em BT-474. Dados da literatura mostram que este *lncRNA* está superexpresso em glioma e promove a proliferação e invasão celular, por meio da regulação positiva da expressão de PAK7, uma serina-treonina kinase, atuando como esponja do miR-144-3p (GAI; YUAN, 2020). Em câncer cervical, o silenciamento do *lncRNA SOX21-AS1*, suprimiu a proliferação, migração e invasão de células tumorais, bem como o progresso da transição epitélio-mesenquimal (ZHANG *et al.*, 2019). O *lncRNA ZFAS1*, também diminuído em BT-474, foi descrito como capaz de promover a progressão tumoral em câncer gástrico, através da regulação da sinalização de Wnt/β-catenina mediada por miR-200b (ZHANG *et al.*, 2019). O *lncRNA FAM225A*, diminuído em BT-474, foi descrito promovendo a tumorigênese e a metástase em carcinoma de nasofaringe, agindo como *ceRNA* dos miR-590-3p / miR-1275 e regulando positivamente a integrina *ITGB3* (ZHENG *et al.*, 2019).

Na linhagem MDA-MB-468, o *lncRNA UCA1* foi identificado com expressão diminuída, após o silenciamento de *HOTAIR*. Em CM, foi demonstrado que este *lncRNA* pode regular positivamente *PTP1B* (tirosina fosfatase) e aumentar a proliferação celular através da inibição do miR-206, em modelos LUMA e TN (LI *et al.*, 2019). Foi observado também que este *lncRNA*, confere resistência ao tamoxifeno na terapia endócrina do CM, através da regulação do eixo *EZH2/p21* e da via de sinalização PI3K/AKT, em modelo LUMA resistente ao tamoxifeno (LI *et al.*, 2019). O *lncRNA GLIDR*, também apresentou expressão diminuída. Na literatura, *GLIDR* foi encontrado superexpresso em câncer de próstata, e foi relacionado a processos como transcrição e transdução de sinal (ZHANG *et al.*, 2017). O *lncRNA DLEU1*, encontrado diminuído no nosso modelo TN, foi descrito como altamente expresso em tecidos tumorais de CM, quando comparado ao tecido adjacente normal. Também foi capaz de promover a migração, invasão e a transição epitélio-mesenquimal das células tumorais, pela ligação ao *miRNA-300* mediada pela GTPase *RAB22A*, em modelos *in vitro* dos subtipos LUMA e TN (WANG *et al.*, 2019).

Observa-se que alguns dos *lncRNAs* encontrados DE, foram descritos recentemente, logo, pouco se sabe sobre seu papel na tumorigênese. O fato de apresentarem expressão diferencial, indica que a ausência de *HOTAIR* pode influenciar de maneira positiva ou negativa a sua expressão, e demonstra um *crosstalk* entre membros da regulação epigenética. Importante destacar que, pelos dados da literatura, estes *lncRNAs* atuam ou podem atuar como esponja ou *ceRNA* de *miRNAs*, regulando a expressão gênica e modulando vias de sinalização celular, que podem favorecer o desenvolvimento tumoral.

O ensaio de microarranjo realizado neste estudo, não continha sequencias de *miRNAs*. Porém, sabe-se que dentro dos possíveis mecanismos de atuação de *HOTAIR*, está a sua ação como esponja ou *ceRNA* de *miRNAs*. Neste caso, para identificar os possíveis *miRNAs* alvos de *HOTAIR* nos subtipos moleculares do CM, se faz necessário um ensaio de microarranjo específico dos modelos silenciados x não silenciados para *HOTAIR*.

A respeito das vias de sinalização celular encontradas enriquecidas em BT-474, quatro entre as dez vias mais relevantes estavam relacionadas a morte celular por apoptose. A maioria dos genes encontrados em nosso estudo, estão com expressão aumentada e incluem genes que ativam e regulam a via, demonstrando que o silenciamento de *HOTAIR* pode favorecer a ativação de apoptose no subtipo Lum/HER. Consistente com esses resultados, um estudo demonstrou que o silenciamento do *HOTAIR* em células de câncer de pâncreas poderia induzir apoptose (KIM *et al.*, 2013). Liu e colaboradores (2018) verificaram que o

silenciamento de *HOTAIR* inibe a proliferação e promove a apoptose, em células de câncer cervical.

Em CM, Yu *et al.* (2017), observaram que o silenciamento de *HOTAIR* pode regular a proliferação, apoptose, migração e invasão de células MCF-7 (LUMA), através da regulação da via de sinalização P53 / Akt / JNK. O mesmo foi visto por Han e colaboradores (2018) tanto para os modelos LUMA e HER2+. Não foram encontrados dados na literatura sobre o efeito do silenciamento de *HOTAIR* em vias de apoptose para o subtipo Lum/HER. Entretanto, nossos achados corroboram com os dados da literatura, uma vez que este subtipo é um intermediário entre Luminal e HER2+, e pode exibir características e alterações moleculares presentes nos dois subtipos. Lum/HER é o subtipo menos explorado de CM, poucos estudos relacionados a ele são encontrados na literatura. Neste trabalho, estamos apresentando os primeiros dados sobre *HOTAIR* para este subtipo, agregando informações relevantes para a compreensão da biologia do mesmo. Porém, estudos mais aprofundados precisam ser realizados a fim de confirmar estas informações.

Além das vias de apoptose, foram observadas alterações em outras vias, como a de ciclo celular. Um trabalho anterior do nosso grupo, utilizando uma abordagem proteômica para avaliar os subtipos moleculares do CM, demonstrou que entre os subtipos, Lum/HER foi o único que apresentou alterações nesta via (PANIS *et al.*, 2014), corroborando com os nossos achados. Consistente com esses dados, o envolvimento de *HOTAIR* no ciclo celular já foi reportado em outros tipos de tumores. Zhang e colaboradores (2015), observaram que a ligação de *HOTAIR* com *EZH2* (PRC2) levava a progressão de ciclo celular em gliobastoma. Kim e colaboradores (2013), demonstraram que o silenciamento de *HOTAIR* poderia alterar a progressão do ciclo celular e diminuir a proliferação celular em tumores de pâncreas.

Em MDA-MB-468, a análise das vias de sinalização celular encontradas enriquecidas, revelou que quatro entre as dez vias mais relevantes, estavam relacionadas a regulação da transcrição. Membros da regulação epigenética da transcrição apareceram alterados, alguns já discutidos acima. No entanto, também encontramos membros de outros complexos alterados, como N-CoR/SMRT, um correpressor transcricional. Na literatura, este complexo foi relacionado a modulação de resposta ao tamoxifeno (antagonista do receptor de estrógeno), em subtipos ERα positivos do CM, inibindo a interação do tamoxifeno ligado ao receptor ERα (FUJITA *et al.*, 2003). De alguma forma, o silenciamento de *HOTAIR* pode influenciar a expressão de membros do complexo N-CoR/SMRT e potencialmente, alterar sua sinalização no modelo TN. Uma vez que essa sinalização está relacionada ao silenciamento gênico, sua alteração pode levar a ativação de genes, como por exemplo: oncogenes, receptores e ligantes

de outras cascatas de sinalização, genes envolvidos em proliferação, migração e resistência a drogas, e assim contribuir para iniciação e progressão tumoral.

Outra via relacionada a regulação da transcrição em MDA-MB-468, está associada ao ácido retinóico (AR). A sinalização de AR, pode modular a transcrição gênica através da ativação de receptores chamados retinóides, que são sub-classificados em RAR (receptores de ácido retinóico) e RXR (receptores de retinóides X). Uma vez ativados, esses receptores podem interagir com fatores de transcrição e regular a transcrição de genes alvo de AR. Os RARs também têm efeitos não genômicos e ativam vias de sinalização de quinase, que regulam de forma fina a transcrição dos genes alvo do AR. Em modelos TN, foi reportado na literatura que a sinalização de AR influencia na progressão do tumor (MARCATO *et al.*, 2015). Mesquita e colaboradores (2018), observaram que o AR pode induzir sinalizações pró ou anti-invasivas em diferentes modelos de TN. A maioria dos genes identificados nesta via, incluindo quinases e fatores de transcrição, estavam com expressão aumentada após o silenciamento de *HOTAIR*, no nosso modelo TN. Estes achados sugerem uma possível ativação da via, o que poderia favorecer a progressão do tumor e invasividade neste modelo, contribuindo para a agressividade, que é característica do subtipo TN, como proposto por Marcato e colaboradores (2015) e Mesquita e colaboradores (2018).

Apesar da maior parte das vias enriquecidas, em MDA-MB-468, estarem associadas a transcrição, o que nos chamou atenção foi a alteração de genes da sinalização de NF-κB. Os genes alterados após o silenciamento de *HOTAIR*, apareceram na via de resposta inflamatória, que representa um componente importante do microambiente tumoral. A sinalização de NF-κB no CM, já foi reportada na literatura relacionada a progressão da doença. Em relação a *HOTAIR*, Özeş e colaboradores (2017) demonstraram usando peptídeos específicos, que o bloqueio da interação *HOTAIR-EZH2*, reduz a invasão celular e aumenta a sensibilidade à quimioterapia, em modelo TN. Isto foi associado a redução da ativação da via de NF-κB e diminuição da expressão de seus genes alvo.

A relação de *HOTAIR* com a sinalização de NF-κB, já foi descrita também em outros tumores. Em câncer colorretal, foi visto que *HOTAIR* contribui para a resistência ao 5-fluoracil através da supressão do mir-218 e ativação da sinalização de NF-κB (LI *et al.*, 2017). Em mieloma, observaram que *HOTAIR* ativa a expressão de NF-κB e promove proliferação celular (ZHU; LIN, 2019). No câncer de pulmão de pequenas células, Chen *et al.* 2019, demonstraram que *HOTAIR* contribui para a quimioresistência através da ativação de NF-κB. Consistente com os dados da literatura, observamos um aumento da expressão de reguladores

e inibidores da via quando *HOTAIR* foi silenciado, sugerindo sua possível relação com a regulação negativa da sinalização de NF-κB.

Como descrito por de Silviano-Silva e seus colaboradores (2018), *IncRNAs* podem regular a transcrição gênica por múltiplos mecanismos e em vários níveis. Essa regulação pode ser direta ou indireta, influenciando processos e vias de sinalização celular, que podem por sua vez, favorecer a tumorigênese. O *IncRNA HOTAIR* tem sido considerado um regulador chave da expressão gênica, desempenhando um papel crucial no desenvolvimento de diversos tumores. Nossos resultados indicam que o *IncRNA HOTAIR* pode regular genes importantes em vias de apoptose, ciclo celular, resposta imune e na regulação genética e epigenética da transcrição, contribuindo assim para carcinogênese da mama. Entretanto, nossos dados não são capazes de elucidar como essa regulação ocorre e quais são seus efeitos biológicos. Mesmo assim, nossos achados contribuem para a compreensão do papel de *HOTAIR* no modelo TN de CM, e principalmente, no modelo Lum/HER, que é ainda pouco explorado na literatura.

6. CONCLUSÃO

- As linhagens celulares BT-474 (Lum/HER) e MDA-MB-468 (TN) apresentaram maior expressão de *HOTAIR*, quando comparados a linhagem menos agressiva (MCF-7), indicando que o mesmo pode ter um papel importante na regulação da expressão gênica nestes subtipos.
- A partir do silenciamento gênico de HOTAIR nas linhagens celulares BT-474 e MDA-MB-468, obtivemos o perfil de transcritos de cada modelo, quando comparado ao seu respectivo controle não silenciado. Foram identificados 854 genes diferencialmente expressos no modelo Lum/HER e 1207 genes diferencialmente expressos no modelo TN.
- Para o modelo Lum/HER, foi identificado que HOTAIR está envolvido nos processos de transcrição, ciclo celular, transdução de sinal, reprodução, apoptose, transdução de sinal e resposta imune, destacando dentro desses processos, as vias de regulação epigenética e apoptose, como mais representativas.
- Para o modelo TN, foi observado o envolvimento de HOTAIR nos processos de ciclo celular, transdução de sinal, transcrição, dano ao DNA, transporte celular e enovelamento de proteínas, destacando dentro desses processos, as vias de regulação epigenética e NF-κB, como mais representativas.

7. REFERÊNCIAS BIBLIOGRÁFICAS

ALAM, H.; GU, B.; LEE, M. G. Histone methylation modifiers in cellular signaling pathways. **Cellular and Molecular Life Sciences**, v. 72, n. 23, p. 4577–4592, 2015.

ALBERTS, B. *et al.* **Molecular biology of the cell**. 6. ed. United States: Garland Science, 2017, p. 1463.

ALKHATIB, S. G.; LANDRY, J. W. The Nucleosome Remodeling Factor. **FEBS Letters**, n. 85, v. 20, p. 3197–3207, 2011.

ANDRES-PABLO, A.; MORILLON, A.; WERY, M. LncRNAs, lost in translation or licence to regulate? **Current Gene Therapy**, v. 63, p. 29–33, 2017.

BABIARZ, J. E. *et al.* Mouse ES cells express endogenous shRNAs, siRNAs, and other Microprocessor-independent, Dicer-dependent small RNAs. **Genes & development**, v. 22, p. 2773–2785, 2008.

BADOWSKA-KOZAKIEWICZ, A. M.; BUDZIK, M. P. Immunohistochemical characteristics of basal-like breast cancer. **Contemporary Oncology (Pozn)**, v. 20, n. 1, p. 436–443, 2016.

BADVE, S. Tumor Heterogeneity in Breast Cancer. **Advances in Anatomic Pathology**, v. 5, n. 22, p. 294–302, 2015.

BANNISTER, A. J.; KOUZARIDES, T. Regulation of chromatin by histone modifications. **Cell Research**, v. 21, p. 381–395, 2011.

BARALLE, F. E.; GIUDICE, J. Alternative splicing as a regulator of development and tissue identity. **Nature Reviews: Molecular Cell Biology**, v. 18, p. 437–451, 2017.

BARECHE, Y. *et al.* Unravelling triple-negative breast cancer molecular heterogeneity using an integrative multiomic analysis. **Annals of Oncology**, v. 29, p. 895–902, 2018.

BARTONICEK, N. *et al.* Long noncoding RNAs in cancer: mechanisms of action and technological advancements. **Molecular Cancer**, v. 15, n. 43, p. 1–10, 2016.

BEERMANN, J. *et al.* Non-coding RNAs in development and disease: background, mechanisms, and therapeutic approaches. **Physiological Reviews**, v. 96, p. 1297–1325, 2016.

BERNARD, M. E.; BOEKE, C. E.; TAMIMI R. M. Established breast cancer risk factors and risk of intrinsic tumor subtypes. **Biochimica et Biophysica Acta (BBA) - Reviews on Cancer**, v. 1856, n. 1, p. 73–85, 2015.

BHAN, A. *et al.* Antisense-transcript long noncoding RNA (lncRNA) HOTAIR is transcriptionally induced by estradiol. **Molecular Biology**, n. 425, v. 19, p. 3707–3722, 2013.

BHAN, A. *et al.* Histone methylase MLL1 coordinates with HIF and regulate lncRNA HOTAIR expression under hypoxia. **Gene**, v. 629, p. 16–28, 2017.

BISSELL, M. J.; RIZKI, A.; MIAN, I. S. Tissue architecture: the ultimate regulator of breast epithelial function. **Current Opinion in Cell Biology**, v. 15, n. 6, p. 753–762, 2003.

BÖGERSHAUSEN, N.; WOLLNIK, B. Mutational landscapes and phenotypic spectrum of SWI/SNF-related intellectual disability disorders. **Frontiers in Molecular Neuroscience**, n. 252, v. 11, p. 1–18, 2018.

BRASIL. Ministério da Saúde. Departamento de Informática do SUS. **Sistema de informações sobre mortalidade**. Brasília, DF, 2017. Disponível em: http://tabnet.datasus.gov.br/ - Acesso em: 06 jan. 2020.

BUNCH, H. Gene regulation of mammalian long non-coding RNA. **Molecular Genetics and Genomics**, v. 293, p. 1–15, 2018.

BURSTEIN, M. D. *et al.* Comprehensive genomic analysis identifies novel subtypes and targets of triple-negative breast cancer. **Clinical Cancer Research**, v. 21, n. 7, p. 1688–1698, 2015.

CALLE, A. S. Emerging roles of long non-coding RNA in cancer. **Cancer Science**, v. 109, p. 2093–2100, 2018.

CAO, J.; YAN, Q. Histone ubiquitination and deubiquitination in transcription, DNA damage response and cancer. **Frontiers in Oncology**, v. 2, n. 26, p. 1–9, 2012.

CHANG-QIANG, Y. *et al.* Recent treatment progress of triple negative breast cancer. **Progress in Biophysics and Molecular Biology**, p. 1 - 14, 2019.

CHEN, H.; DZITOYEVA, S.; MANEV, H. Effect of aging on 5-hydroxymethylcytosine in the mouse hippocampus. **Restorative Neurology and Neuroscience**, v. 30, p. 237–245, 2012.

CHEN, R. *et al.* HOTAIR contributes to chemoresistance by activating NF-κB signaling in small-cell lung cancer. **International Journal of Clinical and Experimental Pathology**, n. 12, v. 8, p. 2997–3004, 2019.

CHEN, S. S. Linking long noncoding RNA localization and function. **Trends in Biochemical Sciences**, v. 41, n. 9, p. 761–772, 2016.

CHEN, T. *et al.* Down-regulation of long noncoding RNA HOTAIR sensitizes breast cancer to trastuzumab. **Nature: Scientific Reports**, v. 9, n. 19881, p. 1–12, 2019.

CHEN, W. Y. *et al.* Chromobox homolog 2 protein: A novel biomarker for predicting prognosis and Taxol sensitivity in patients with breast cancer. **Oncology Letters**, n. 13, p. 1149–1156, 2017.

CHEN, W-M. *et al.* HOX transcript antisense intergenic RNA represses E-cadherin expression by binding to EZH2 in gastric cancer. **World Journal of Gastroenterology**, n. 23, v. 33, p. 6100–6110, 2017.

CHENG, Y. *et al.* 5-Hydroxymethylcytosine: A new player in brain disorders?. **Experimental Neurology**, v. 268, p. 3–9, 2015.

CHITTOCK, E. C. *et al.* Molecular architecture of polycomb repressive complexes. **Biochemical Society Transactions**, v. 45, p. 193–205, 2017.

CHITTOCK, E. C. *et al.* Molecular architecture of polycomb repressive complexes. **Biochemical Society Transactions**, v. 45, p. 193–205, 2017.

CHO, N. Molecular subtypes and imaging phenotypes of breast cancer. **Ultrasonography**, v. 35, p. 281–288, 2016.

CHO, Y. W. *et al.* Promoter hypermethylation in white blood cell DNA and breast cancer risk. **Journal of Cancer**, v. 6, p. 6819–824, 2015.

COLLINA, F. *et al.* LncRNA HOTAIR up-regulation is strongly related with lymph nodes metastasis and LAR subtype of Triple Negative Breast Cancer. **Journal of Cancer**, v. 10, n. 9, p. 2018-2024, 2019.

CRICK, F. Central dogma of molecular biology. **Nature**, v. 227, p. 561–563, 1970.

CUI, H. -X *et al.* LncRNA SNHG15 promotes proliferation and migration of lung cancer via targeting microRNA-211-3p. **European Review for Medical and Pharmacological Sciences**, n. 22, p. 6838–6844, 2018.

CULLEN, B. R. Transcription and Processing of Human microRNA Precursors (Review). **Molecular Cell**, v. 16, p. 861–865, 2004.

DAHARIYA, S. *et al.* Long non-coding RNA: Classification, biogenesis and functions in blood cells. **Molecular Immunology**, v. 112, p. 82–92, 2019.

DAI, X. *et al.* Breast cancer cell line classification and its relevance with breast tumor subtyping. **Journal of Cancer**, v. 8, n. 16, p. 3131–3141, 2017.

DANINO, Y. M. *et al.* The core promoter: At the heart of gene expression. **Biochimica et Biophysica Acta**, v. 1849, p. 1116–1131, 2015.

DE ABREU, F. B. *et al.* The emerging role of the molecular diagnostics laboratory in breast cancer personalized medicine. **The American Journal of Pathology**, v. 4, n. 183, p. 1075–1083, 2013.

DELGADO, M. D.; LEÓN, J. Gene expression regulation and cancer. **Clinical Translational Oncology**, v. 8, n. 11, p. 780–787, 2006.

DENG, J. *et al.* Long Non-Coding RNA HOTAIR regulates the proliferation, self-renewal capacity, tumor formation and migration of the cancer stem-like cell (CSC) subpopulation enriched from breast cancer cells. **PLoS ONE**, v. 12, n. 1, p. 1–15, 2017.

DENG, Z. *et al.* Rs145204276 and rs4759314 affect the prognosis of prostate cancer by modulating the GAS5/ miR-1284/HMGB1 and HOTAIR/miR-22/HMGB1 signalling pathways. **Artificial Cells, Nanomedicine, and Biotechnology**, v. 48, n. 1, p. 435–442, 2020.

DENLI, A. M. *et al.* Processing of primary microRNAs by the Microprocessor complex. **Nature**, v. 432, p. 231–235, 2004.

DI SIBIO *et al.* Etiology of breast cancer (C50) in Central and South America. In: Cancer in Central and South America. Lyon: **International Agency for Research on Cancer**, 2016. Disponível em: http://www-dep.iarc.fr/CSU_resources.htm. Acesso em: 30 de out. 2018.

DI, W. *et al.* The long non-coding RNA HOTAIR promotes thyroid cancer cell growth, invasion and migration through the miR-1-CCND2 axis. **American Journal of Cancer Research**, v. 7, n. 6, p. 1298–1309, 2017.

DIAMANTOPOULOS, M. A *et al.* Non-coding RNAs: the riddle of the transcriptome and their perspectives in câncer. **Annals of Translational Medicine**, n. 6, v. 12, 1–17, 2018.

DIEDERICHS, S. The four dimensions of noncoding RNA conservation. **Trends in Genetics**, v. 4, n. 30, p. 121–123, 2014.

ENDER, C. *et al.* A Human snoRNA with MicroRNA-Like Functions. **Molecular Cell**, v. 32, p. 519–528, 2008.

ESQUIVEL-VELAZQUEZ, M. *et al.* The role of cytokines in breast cancer development and progression. **Journal of Interferon & Cytokine Research**, v. 00, n. 00, p. 1–16, 2014.

ESTELLER, M. *et al.* A gene hypermethylation profile of human cancer. **Cancer Research**, v. 61, p. 3225–3229, 2001.

FANG, Y.; FULLWOOD, M. J. Roles, functions, and mechanisms of long non-coding RNAs in cancer. **Genomics Proteomics Bioinformatics**, v. 14, p. 42–54, 2016.

FEINBERG, A. P. The key role of epigenetics in human disease prevention and mitigation. **New England Journal of Medicine**, v. 378, p. 1323–34, 2018.

FENG, X.; HUANG, S. Effect and mechanism of lncRNA HOTAIR on occurrence and development of gastric cancer. **Journal of Cellular Biochemistry**, v. 120, n. 5, p. 6899-6907, 2017.

FERLAY, J. *et al.* Estimating the global cancer incidence and mortality in 2018: GLOBOCAN sources and methods. **International Journal of Cancer**, Geneve, v. 144, n. 8, p. 1941-1953, 2019.

- FOUNTZILAS, G. *et al.* Differential response of immunohistochemically defined breast cancer subtypes to anthracycline-based adjuvant chemotherapy with or without paclitaxel. **Plos One**, v. 7, n. 6, p. 1-13, 2012.
- FRÍAS-LASSERRE, D.; VILLAGRA, C. A. The Importance of ncRNAs as Epigenetic Mechanisms in Phenotypic Variation and Organic Evolution. **Frontiers in Microbiology**, v. 2843, n. 8, p. 1–13, 2017.
- FUJITA, T. *et al.* Full Activation of estrogen receptor alpha activation function-1 induces proliferation of breast cancer cells. **The Journal of Biological Chemistry**, v. 278, n. 29, p. 26704–26714, 2003.
- FULLGRABE, J.; HAJJI, N.; JOSEPH, B. Cracking the death code: apoptosis-related histone modifications. **Cell Death and Differentiation**, v. 17, p. 1238–1243, 2010.
- GAI, S. Y.; YUAN, Z. H. Long non-coding RNA SOX21-AS1 promotes cell proliferation and invasion through upregulating PAK7 expression by sponging miR-144-3p in glioma cells. **Neoplasma**, p. 1–21, 2020.
- GAO, L. *et al.* Circulating long noncoding RNA HOTAIR is an essential mediator of acute myocardial infarction. **Cellular Physiology and Biochemistry**, v. 44, p. 1497–1508, 2017.
- GOLL, M. G.; BESTOR, T. H. Histone modification and replacement in chromatin activation. **Genes & Development**, v. 16, p. 1739–1742, 2002.
- GRANT, P. A. A tale of histone modifications. **Genome Biology**, v. 4, n. 2, p. 1–6, 2001.
- GUO, J. U. *et al.* Emerging roles of TET proteins and 5- hydroxymethylcytosines in active DNA demethylation and beyond. **Cell Cycle**, v. 10, n. 16, p. 2662–2668, 2011.
- GUO, X. *et al.* Advances in long noncoding RNAs: identification, structure prediction and function annotation. **Briefings in Functional Genomics**, v. 15, n. 1, p. 38–46, 2016.
- GUPTA, R. A. *et al.* Long non-coding RNA HOTAIR reprograms chromatin state to promote cancer metastasis. **Nature**, v. 464, p. 1071–1076, 2010.
- GUTSCHNER, T. *et al.* From biomarkers to therapeutic targets—the promises and perils of long non-coding RNAs in cancer. **Cancer and Metastasis Reviews**, v. 37, p. 83–105, 2018.
- HA, M.; KIM, V. N. Regulation of microRNA biogenesis. **Nature Reviews: Molecular Cell Biology**, v. 15, p. 509–524, 2014.
- HAN, B. *et al.* The microRNA miR-181c enhances chemosensitivity and reduces chemoresistance in breast cancer cells via down-regulating osteopontin. **International Journal of Biological Macromolecules**, v. 125, p. 544–556, 2018.

HAN. L. *et al.* Downregulation of long noncoding RNA HOTAIR and EZH2 induces apoptosis and inhibits proliferation, invasion, and migration of human breast cancer cells. **Cancer Biotherapy and Radiopharmaceuticals**, v. 33, n. 6, p. 1–11, 2018.

HANAHAN, Douglas; WEINBERG, Robert A. Hallmarks of cancer: The next generation. **Cell**, v. 144, n. 5, p. 646–674, 2011.

HAO, S.; SHAO, Z. HOTAIR is upregulated in acute myeloid leukemia and that indicates a poor prognosis. **International Journal of Clinical and Experimental Pathology**, v. 8, n. 6, p. 7223–7228, 2015.

HARBECK, N. Insights into biology of luminal HER2 vs. enriched HER2 subtypes: Therapeutic implications. **The Breast**, v. 24, p. 44–48, 2015.

HASHMI, A. A. *et al.* Prognostic parameters of luminal A and luminal B intrinsic breast cancer subtypes of Pakistani patients. **World Journal of Surgical Oncology**, n. 16, v. 1, p. 1–6, 2018.

HUANG, K. -b *et al.* Hotair mediates tumorigenesis through recruiting EZH2 in colorectal cancer. **Journal of Cellular Biochemistry**, p. 1–7, 2018.

INAMURA, K. Major tumor suppressor and oncogenic non-coding RNAs: clinical relevance in lung cancer. **Cells**, v. 6, n. 12, p. 1–15, 2017.

INSTITUTO NACIONAL DE CÂNCER. A mulher e o câncer de mama no Brasil. Rio de Janeiro: **INCA**, 49 p, 2014 (2).

INSTITUTO NACIONAL DE CÂNCER. CÂNCER DE MAMA: é preciso falar disso. Rio de Janeiro: **INCA**, 11p, 2014.

INSTITUTO NACIONAL DE CÂNCER. Estimativa 2018: incidência de câncer no Brasil. Rio de Janeiro: **INCA**, 130p, 2018.

INSTITUTO NACIONAL DE CÂNCER. Estimativa 2020: incidência de câncer no Brasil. Rio de Janeiro: **INCA**, 120p, 2020.

IYER, M. K. *et al.* The Landscape of long noncoding RNAs in the human transcriptome. **Nature Genetics**, v. 47, n. 3, p. 199–208, 2015.

JIA, H. *et al.* Genome-wide computational identification and manual annotation of human long noncoding RNA genes. **RNA**, v. 16, p. 1478–1487, 2010.

JIAO, Z. Y. *et al.* Plasma long non-coding RNAs (lncRNAs) serve as potential biomarkers for predicting breast cancer. **European Review for Medical and Pharmacological Sciences**, v. 22, p. 1994–1999, 2018.

JONES, P. A. Functions of DNA methylation: islands, start sites, gene bodies and beyond. **Nature Reviews: Genetics**, v. 13, p. 485–492, 2012.

KAMINSKA, M. et al. Breast cancer risk factors. **Prz Menopauzalny**, v. 14, n. 3, p. 196–202, 2015.

KATO, A.; KOMATSU, K. RNF20-SNF2H pathway of chromatin relaxation in DNA double-strand break repair. **Genes**, v. 6, p. 592–606, 2015.

KENEMANS P.; VERSTRAETEN, R.A.; VERHEIJEN, R.H.M. Oncogenic pathways in hereditary and sporadic breast cancer. **Maturitas**, v. 49, p. 34–43, 2004.

KHANDELWAL, A. *et al.* Long non-coding RNA: a new paradigm for lung cancer. **Molecular Carcinogenesis**, v. 54, p. 1235–1251, 2015.

KIM, H. J. *et al.* Long non-coding RNA HOTAIR is associated with human cervical cancer progression. **International Journal of Oncology**, v. 46, p. 521–530, 2015.

KIM, H. –Y. *et al.* CBX7 inhibits breast tumorigenicity through DKK-1-mediated suppression of the Wnt/b-catenin pathway. **The FASEB Journal: Research Communication**, p. 300–313, 2015.

KIM, K. *et al.* HOTAIR is a negative prognostic factor and exhibits pro-oncogenic activity in pancreatic cancer. **Oncogene**, v. 32, p. 1616–1625, 2013.

KOGO, R. *et al.* Long non-coding RNA HOTAIR regulates Polycomb-dependent chromatin modification and is associated with poor prognosis in colorectal cancers. **Cancer Research**, n. 71, v. 20, p. 6320–6326, 2011.

KOLOVOS, P. *et al.* Enhancers and silencers: an integrated and simple model for their function. **Epigenetics & Chromatin**, v. 5, n. 1, p. 1–8, 2012.

KOLUDROVIC, D. *et al.* Chromatin-Remodelling Complex NURF is essential for differentiation of adult melanocyte stem cells. **PLoS Genetics**, v. 11, n. 10, p. 1–29, 2015.

KOPP, F.; MENDELL, J. T. Functional classification and experimental dissection of long noncoding RNAs. Cell, v. 173, n. 3, p. 393–407, 2018.

KOREN, S.; BENTIRES-ALJ, M. Breast Tumor Heterogeneity: Source of Fitness, Hurdle for Therapy. **Molecular Cell**, v. 60, p. 537–546, 2015.

LAM, H.; GU, B.; LE, M. G. Histone methylation modifiers in cellular signaling pathways. **Cellular and Molecular Life Sciences**, v. 72, n. 23, p. 4577–92, 2015.

LAM, S. M. *et al.* Breast cancer classification by proteomic technologies: Current state of knowledge. **Cancer Treatment Reviews**, v. 40, p. 129–138, 2014.

LEE, E. Y. H. P.; MULLER, W. J. Oncogenes and Tumor Suppressor Genes. **Cold Spring Harbor Perspectives in Biology**, p. 1–18, 2010.

- LEE, R. C.; FEINBAUM, R. L.; AMBROST, V. The *C. elegans* heterochronic gene lin-4 encodes small RNAs with antisense complementarity to lin-14. **Cell**, n. 75, p. 843–854, 1993.
- LEE, Y. *et al.* The nuclear RNase III Drosha initiates microRNA processing. **Nature**, v. 425, p. 415–419, 2003.
- LEVINE, M.; TJIAN, R. Transcription regulation and animal diversity. **Nature**, v. 424, p. 147–151, 2003.
- LI, E. et al. Long noncoding RNA HOTAIR promotes the proliferation and metastasis of osteosarcoma cells through the AKT/mTOR signaling pathway. **Experimental and Therapeutic Medicine**, v. 14, p. 5321–5328, 2017.
- LI, G. *et al.* Long Noncoding RNA plays a key role in metastasis and prognosis of hepatocellular carcinoma. **BioMed Research International**, v. 2014, p. 1–8, 2014.
- LI, L. *et al.* Estrogen and progesterone receptor status affect genome-wide DNA methylation profile in breast cancer. **Human Molecular Genetics**, v. 21, n. 19, p. 4273–4277, 2010.
- LI, M. *et al.* LncRNA-SNHG15 enhances cell proliferation in colorectal cancer by inhibiting miR-338-3p. **Cancer Medicine**, v. 8, p. 2404–2413, 2019.
- LI, P. *et al.* lncRNA HOTAIR contributes to 5fu resistance through suppressing miR-218 and activating NF-kB/TS signaling in colorectal cancer. **Molecular Therapy: Nucleic Acids**, v. 8, p. 356–369, 2017.
- LI, Y. *et al.* Long non-coding RNA UCA1 promotes breast cancer by upregulating PTP1B expression via inhibiting miR-206. **Cancer Cell International**, v. 19, n. 275, p. 1–12, 2019.
- LI, Z. *et al.* Long non-coding RNA UCA1 confers tamoxifen resistance in breast cancer endocrinotherapy through regulation of the EZH2/p21 axis and the PI3K/AKT signaling pathway. **International Journal of Oncology**, v. 54, p. 1033–1042, 2019.
- LIANG, Y. -K *et al.* Prognostic values of distinct CBX family members in breast cancer. **Oncotarget**, v. 8, n. 54, p. 92375-92387, 2017.
- LIM, D. H. K.; MAHER, E. R. DNA methylation: a form of epigenetic control of gene expression. **The Obstetrician & Gynaecologist**, v. 12, p. 37–42, 2010.
- LING, Z. *et al.* Involvement of aberrantly activated HOTAIR/EZH2/miR-193a feedback loop in progression of prostate cancer. **Journal of Experimental & Clinical Cancer Research**, v. 36, n. 159, p. 1–15, 2017.
- LIU, L. *et al.* Long non-coding RNA HOTAIR acts as a competing endogenous RNA to promote glioma progression by sponging miR-126-5p. **Journal of Cell Physiology**, v. 233, n. 9, p. 6822–6831, 2018.

LIU, M. *et al.* Long non-coding RNA HOTAIR promotes cervical cancer progression through regulating BCL2 via targeting miR-143-3p. **Cancer Biology & Therapy**, v. 19, n. 5, p. 391-399, 2018.

LU, C.; ALLIS, C. D. SWI/SNF complex in cancer: 'remodeling' mechanisms uncovered. **Nature Genetics**, v. 49, n. 2, p. 178–179, 2017.

LUAN, W. *et al.* Long non-coding RNA HOTAIR acts as a competing endogenous RNA to promote malignant melanoma progression by sponging miR-152-3p. **Oncotarget**, v. 49, n. 8, p. 85401–85414, 2017.

LYER, M. K. *et al.* The landscape of long noncoding RNAs in the human transcriptome. **Nature Genetics**, v. 3, n. 47, p. 199-211, 2015.

MACFARLANE, L.-A.; MURPHY, P. R. MicroRNA: biogenesis, function and role in cancer. **Current Genomics**, v. 11, p. 537–561, 2010.

MARCATO, P. *et al.* Aldehyde dehydrogenase 1A3 influences breast cancer progression via differential retinoic acid signaling. **Molecular Ongology**, v. 9, p. 17–31, 2015.

MEEKS, J. J.; SHILATIFARD, A. Multiple roles for the MLL/COMPASS family in the epigenetic regulation of gene expression and in cancer. **Annual Review of Cancer Biology**, v. 1, p. 425–446, 2017.

MEZQUITA, B. *et al.* All-trans-retinoic acid activates the pro-invasive Src-YAP-Interleukin 6 axis in triple-negative MDA-MB-231 breast cancer cells while cerivastatin reverses this action. **Nature: Scientific Reports**, v. 8, n. 7047, p. 1–8, 2018.

MI, H. *et al.* SNHG15 contributes to cisplatin resistance in breast cancer through sponging miR-381. **OncoTargets and Therapy**, v. 13, p. 657-666, 2020.

MILEVSKIY, M. J. G. *et al.* Long-range regulators of the lncRNA HOTAIR enhance its prognostic potential in breast cancer. **Human Molecular Genetics**, v. 15, n. 25, p. 3269–3283, 2016.

MORITZ, L. E.; TRIEVEL, R. C. Structure, mechanism, and regulation of polycomb repressive complex 2. **Journal of Biological Chemistry**, v. 293, n. 36, p. 13805–13814, 2018.

MORLANDO, M.; FATICA, A. Alteration of epigenetic regulation by long noncoding RNAs in cancer. **International Journal of Molecular Sciences**, v. 19, n. 570, p. 1–16, 2018.

MULLARD, A. HOTAIR rises: new role for non-coding RNAs. **Nature Reviews: Molecular Cell Biology**, v. 8, p. 601, 2007.

NIK-ZAINAL, S. *et al.* Landscape of somatic mutations in 560 breast cancer whole-genome sequences. **Nature**, v. 534, p. 47–54, 2016.

OKAMURA, K. *et al.* The mirtron pathway generates microRNA-Class regulatory RNAs in Drosophila. **Cell**, v. 130, n. 1, p. 89–100, 2007.

ONODERA, A.; NAKAYAMA, T. Epigenetics of T cells regulated by Polycomb/Trithorax molecules. **Trends in Molecular Medicine**, v. 5, n. 21, p. 330–340, 2015.

Özeş, A. R. *et al.* Therapeutic targeting using tumor specific peptides inhibits long noncoding RNA HOTAIR activity in ovarian and breast cancer. **Nature: Scientific Reports**, v. 7, n. 894, p. 1–11, 2017.

OZSOLAK, F. *et al.* Chromatin structure analyses identify miRNA promoters. **Genes & Development**, v. 22, p. 3172–3183, 2008.

PANIS, C. *et al.* Label-Free proteomic analysis of breast cancer molecular subtypes. **Journal of Proteome Research**, n. 13, p. 4752–4772, 2014.

PASTOR, W. A.; ARAVIND, L.; RAO, A. TETonic shift: biological roles of TET proteins in DNA demethylation and transcription. **Nature Reviews: Molecular Cell Biology**, v. 14, p. 341–356, 2013.

PEROU, C. M. et al. Molecular Portraits Breast Cancer. Nature, v. 533, p. 747–752, 2000.

PIRAS, V.; TOMITA, M.; SELVARAJOO, K. Is central dogma a global property of cellular information flow?. **Frontiers in Physiology**, v. 3, n. 439, p. 1–8, 2012.

POHL, S-G. et al. Wnt signaling in triple-negative breast cancer. **Oncogenesis**, v. 6, n. 310, p. 1-12, 2017.

POLYAK, K. Breast cancer: origins and evolution. **The Journal of Clinical Investigation**, v. 11, n. 117, p. 3155–3163, 2007.

PRAT, A. *et al.* Intrinsic molecular subtypes of HER2+ breast cancer. **Oncotarget**, v. 43, n. 8, p. 73362–73363, 2017.

PRAT, A.; PEROU, C. M. Deconstructing the molecular portraits of breast cancer. **Molecular Oncology**, v. 5, p. 5–23, 2011.

PUKKILA, P. J. Molecular Biology: The Central Dogma. **Encyclopedia of Life Sciences**©, John Wiley & Sons, Ltd, 2001.

QUINN, J. J.; CHANG, W. H. Unique features of long non-coding RNA biogenesis and function. **Nature Reviews: Genetics**, v. 17, p. 47–62, 2016.

RAMANOUSKAYA, T. V.; GRINEV, V. V. The determinants of alternative RNA splicing in human cells. **Molecular Genetics and Genomics**, v. 292, p. 1175–1195, 2017.

REED, A. E. M. *et al.* Recent advances in breast cancer research impacting clinical diagnostic practice. **The Journal of Pathology**, v. 247, p. 552–562, 2018.

RIVENBARK, A. G.; O'CONNOR, S. M.; COLEMAN, W. B. Molecular and cellular heterogeneity in breast cancer: Challenges for personalized medicine. **The American Journal of Pathology**, v. 183, n. 4, p. 1113–1124, 2013.

ROMAGNOLO, D. F. *et al.* Epigenetics of breast cancer: Modifying role of environmental and bioactive food compounds. **Molecular Nutrition & Food Research**, p. 1310–1329, 2016.

ROSSETTO, D.; AVVAKUMOV, K.; CÔTÉ, J. Histone phosphorylation: A chromatin modification involved in diverse nuclear events. **Epigenetics**, v. 7, n. 10, p. 1098–1108, 2012.

SAINI, H. K.; GRIFFITHS-JONES, S.; ENRIGHT, A. J. Genomic analysis of human microRNA transcripts. **Proceedings of the National Academy of Sciences**, v. 104, n. 45, p. 17719–17724, 2007.

SALVIANO-SILVA, A. *et al.* Besides pathology: long non-coding RNA in cell and tissue homeostasis. **Non-coding RNA**, v. 4, n. 3, p. 1–30, 2018.

SANTEN, G. W. E.; KRIEK, M.; ATTIKUM, H. VAN. SWI/SNF complex in disorder: SWItching from malignancies to intellectual disability. **Epigenetics**, v. 7, n. 11, p. 1219–1224, 2012.

SAUVAGEAU, M.; SAUVAGEAU, G. Polycomb group proteins: multi-faceted regulators of somatic stem cells and cancer. **Cell Stem Cell**, v. 7, p. 299–313, 2010.

SAWAN, C. *et al.* Epigenetic drivers and genetic passengers on the road to cancer. **Mutation Research**, v. 642, p. 1–13, 2008.

SAWAN, C.; HERCEG, Z. Histone modifications and cancer. **Advances in Genetics**, v. 70, p. 58–85, 2010.

SCALIA-WILBUR, J. *et al.* Breast cancer risk assessment: moving beyond BRCA 1 and 2. **Seminars in Radiation Oncology**, v. 26, n. 1, p. 3–8, 2016.

SCHNEIDER-POETSCH, T; YOSHIDA, M. Along the Central Dogma — controlling gene expression with small molecules. **The Annual Review of Biochemistry**, v. 87, p. 391–420, 2018.

SCHNITT, S. J. Classification and prognosis of invasive breast cancer: from morphology to molecular taxonomy. **Modern pathology**, v. S2, n. 23, Suppl 2, p. S60–S64, 2010.

SCHUETTENGRUBER, B. *et al.* Genome regulation by Polycomb and Trithorax proteins. **Cell**, v. 128, p. 735–745, 2007.

SCHUETTENGRUBER, B. *et al.* Genome Regulation by Polycomb and Trithorax: 70 Years and Counting. **Cell**, v. 171, p. 34–57, 2017.

- SIBBERING, M.; COURTNEY, C. A. Management of breast cancer: basic principles. **Surgery**, v. 34, n. 1, p. 25–31, 2015.
- SINGLETARY, S. E.; GREENE, F. L.; SOBIN, L. H. Classification of isolated tumor cells. **Cancer**, v. 98, n. 12, p. 2740–2741, 2003.
- SLOMOVIC, S. *et al.* Addition of poly(A) and poly(A)-rich tails during RNA degradation in the cytoplasm of human cells. **Proceedings of the National Academy of Sciences**, v. 16, n. 107, p. 7407–7412, 2010.
- SMITH, Z. D.; MEISSNER, A. DNA methylation: roles in mammalian development. **Nature Reviews: Genetics**, v. 14, p. 204–220, 2013.
- SORENSEN, K. P. *et al.* Long non-coding RNA HOTAIR is an independent prognostic marker of metastasis in estrogen receptor-positive primary breast cancer. **Breast Cancer Research Treatment**, n. 142, p.529–536, 2013.
- SORLIE, T. *et al.* Gene expression patterns of breast carcinomas distinguish tumor subclasses with clinical implications. **Proceedings of the National Academy of Sciences**, v. 98, n. 19, p. 10869–10874, 2001.
- SOSLAU, G. Circular RNA (circRNA) was an important bridge in the switch from the RNA world to the DNA world. **Journal of Theoretical Biology**, v. 447, p. 32–40, 2018.
- STEWART, B. W.; WILD, C. P. (Ed.). World Cancer Report: 2014. Lyon: IARC, 2014.
- SU, C. -H. *et al.* Regulation of IL-20 expression by estradiol through KMT2B-mediated epigenetic modification. **PLoS ONE**, v. 11, n. 11, p. 1–20, 2016.
- SUBRAMANIAN, A. *et al.* Development of nanotheranostics against metastatic breast cancer A focus on the biology & mechanistic approaches. **Biotechnology Advances**, v. 8, n. 33, p. 1897–1911, 2015.
- TANG, L.; NOGALES, E.; CIFERRI, C. Structure and function of SWI/SNF chromatin remodeling complexes and mechanistic implications for transcription. **Progress in Biophysics & Molecular Biology**, v. 102, n. 2-3, p. 122–128, 2010.
- TANG, S. *et al.* Overexpression of serum exosomal HOTAIR is correlated with poor survival and poor response to chemotherapy in breast cancer patients. **Journal of Biosciences**, v. 44, n. 37, p. 1–8, 2019.
- TAO, F. *et al.* miR-211 sponges lncRNA MALAT1 to suppress tumor growth and progression through inhibiting PHF19 in ovarian carcinoma. **The FASEB Journal**, v. 32, p. 6330–6343, 2018.
- THOMAS, M. C.; CHIANG, C. -M. The general transcription machinery and general cofactors. **Critical Reviews in Biochemistry and Molecular Biology**, n. 41, p. 105–178, 2006.

TSAI, M. -C. Long Noncoding RNA as modular scaffold of histone modification complexes. **Science**, n. 329, v. 5992, p. 689–693, 2010.

ULITSKY, I. *et al.* Conserved function of lincRNAs in vertebrate embryonic development despite rapid sequence evolution. **Cell**, v. 7, n. 147, p. 1537–1550, 2011.

UNNIKRISHNAN, A. *et al.* The role of DNA methylation in epigenetics of aging. **Pharmacology & Therapeutics**, v. 192, p. 1–14, 2018.

VAISERMANA, A.; KOLIADAA, A.; LUSHCHAKB, O. Developmental programming of aging trajectory. **Ageing Research Reviews**, n. 47, p. 105–122, 2018.

VANCE, K. P.; PONTING, C. P. Transcriptional regulatory functions of nuclear long noncoding RNAs. **Trends in Genetics**, v. 30, n. 3, p. 348–355, 2014.

VIDULA, N.; BARDIA, A. Targeted therapy for metastatic triple negative breast cancer: The next frontier in precision oncology. **Oncotarget**, v. 63, n. 8, p. 106167–106168, 2017.

VIEIRA, L. M. *et al.* PlantRNA Sniffer: a sym-based workflow to predict long intergenic non-coding RNAs in plants. **Non-coding RNA**, v. 3, n. 11, p. 1–13, 2017.

VINDULA, N.; BARDIA, A. Targeted therapy for metastatic triple negative breast cancer: The next frontier in precision oncology. **Oncotarget**, v. 8, n. 63, p. 106167–106168, 2017.

VODUC, D. *et al.* Breast cancer subtypes and the risk of local and regional relapse. **Journal of Clinical Oncology**, v. 28, n. 10, p. 1684–1691, 2010.

WANG, C. *et al.* LncRNA DLEU1/microRNA-300/RAB22A axis regulates migration and invasion of breast cancer cells. **European Review for Medical and Pharmacological Sciences**, v. 23, n. 23, p. 10410–10421, 2019.

WANG, H. *et al.* A role of long non-coding RNA HOTAIR in the acquired multidrug resistance to imatinib in chronic myeloid leukemia cells. **Hematology**, v. 22, n. 4, p. 208–216, 2017.

WANG, L. *et al.* CARM1 Methylates chromatin remodeling factor BAF155 to enhance tumor progression and metastasis. Cancer Cell, v. 25, n. 1, p. 21–36, 2014.

WANG, Y. *et al.* The long noncoding RNA lncTCF7 promotes self-renewal of human liver cancer stem cells through activation of Wnt signaling. **Cell Stem Cell**, v. 16, p. 413–425, 2015.

WANG, Y. -L *et al.* Combined inhibition of EGFR and c-ABL suppresses the growth of triple-negative breast cancer growth through inhibition of HOTAIR. **Oncotarget**, v. 6, n. 13, p. 11150–11161, 2015.

WEAKE, V. M.; WORKMAN, J. L. Histone ubiquitination: triggering gene activity. **Molecular Cell**, n. 29, p. 653–663, 2008.

- YU, Y. *et al.* HOTAIR may regulate proliferation, apoptosis, migration and invasion of MCF-7 cells through regulating the P53/Akt/JNK signaling pathway. **Biomedicine & Pharmacotherapy**, v. 90, p. 555–561, 2017.
- ZHANG, C. *et al.* Exosomal HOTAIR promotes proliferation, migration and invasion of lung cancer by sponging miR-203. **Science China: Life Sciences**, v. 63, p. 1–4, 2020.
- ZHANG, F. *et al.* Long non-coding RNA ZFAS1 regulates the malignant progression of gastric cancer via the microRNA-200b-3p/Wnt1 axis. **Bioscience, Biotechnology, and Biochemistry**, p. 1–12, 2019.
- ZHANG, H. *et al.* SNHG9/miR-199a-5p/Wnt2 axis regulates cell growth and aerobic glycolysis in glioblastoma. **Journal of Neuropathology & Experimental Neurology**, v. 78, n. 10, p. 939–948, 2019.
- ZHANG, K. *et al.* Long non-coding RNA HOTAIR promotes glioblastoma cell cycle progression in an EZH2 dependent manner. **Oncotarget**, v. 6, n. 1, p. 537–546, 2015.
- ZHANG, L.; LI, X.; ZHAO, R. Structural analyses of the pre-mRNA splicing machinery. **Protein Science**, v. 22, p. 677–692, 2013.
- ZHANG, X. *et al.* Long noncoding RNA SOX21-AS1 promotes cervical cancer progression by competitively sponging miR-7/VDAC1. **Journal of Cellular Physiology**, p. 1–11, 2019.
- ZHANG, Y. *et al.* Breast cancer index identifies early-stage estrogen receptor-positive breast cancer patients at risk for early- and late-distant recurrence. **Clinical Cancer Research**, v. 19, p. 4196–4205, 2013.
- ZHANG, Y. *et al.* Circulating long non-coding HOX transcript antisense intergenic ribonucleic acid in plasma as a potential biomarker for diagnosis of breast cancer. **Thoracic Cancer**, v. 7, p. 627–632, 2016.
- ZHANG, Y. *et al.* Genome-wide in silico identification and analysis of cis natural antisense transcripts (cis-NATs) in ten species. **Nucleic Acids Research**, v. 34, n. 12, p. 3465–3475, 2006.
- ZHANG, Y. *et al.* Increased expression of long non-coding RNA GLIDR in prostate cancer. **Cancer Biomarkers**, v. 19, n. 2, p. 145–150, 2017.
- ZHAO, Y. *et al.* Histone Deacetylase-3 modification of microrna-31 promotes cell proliferation and aerobic glycolysis in breast cancer and is predictive of poor prognosis. **Journal of Breast Cancer**, v. 21, n. 2, p. 112–123, 2018.
- ZHENG, S. *et al.* Overexpression of CBX2 in breast cancer promotes tumor progression through the PI3K/AKT signaling pathway. **American Journal of Translational Research**, v. 11, n. 3, p. 1668–1682, 2019.

ZHENG, Z. -Q. *et al.* Long non-coding RNA FAM225A promotes nasopharyngeal carcinoma tumorigenesis and metastasis by acting as ceRNA to sponge miR-590-3p/miR-1275 and upregulate ITGB3. **Cancer Research**, v. 79, n. 18, p. 4612–4626, 2019.

ZHOU, Y. *et al.* Long non-coding RNA HOTAIR enhances radioresistance in MDA-MB-231 breast cancer cells. **Oncology Letters**, v. 13, p. 1143–1148, 2017.

ZHU, B. -Z.; LIN, L. Effects of lncRNA HOTAIR on proliferation and apoptosis of myeloma cells through NF-kB pathway. **European Review for Medical and Pharmacological Sciences**, v. 23, p. 10042-10048, 2019.

ZONG, Y. *et al.* miR-221/222 promote tumor growth and suppress apoptosis by targeting lncRNA GAS5 in breast cancer. **Bioscience Reports**, v. 39, n. 1, p. 1–8, 2018.

8. ANEXOS

Anexo A - Tabela dos genes diferencialmente expressos após silenciamento de HOTAIR na linhagem BT-474 (fold change 2,0)

Símbolo do gene	Descrição	Fold change
ABCF3	ATP-binding cassette, sub-family F (GCN20), member 3	4,6984034
ACP1	acid phosphatase 1, soluble	3,4450557
ACSL3	acyl-CoA synthetase long-chain family member 3	5,065864
ACTL10	actin-like 10	4,1412697
ACTR3B	ARP3 actin-related protein 3 homolog B (yeast)	3,2801728
ACVR1C	activin A receptor, type IC	2,3646853
AES	amino-terminal enhancer of split	2,337093
AKAP5	A kinase (PRKA) anchor protein 5	4,8595824
ALG11	ALG11, alpha-1,2-mannosyltransferase	5,919698
ANAPC13	anaphase promoting complex subunit 13	3,362374
ANAPC15	anaphase promoting complex subunit 15	3,9215918
ANKRD10	ankyrin repeat domain 10	2,1657343
AP1G2	adaptor-related protein complex 1, gamma 2 subunit	5,6883264
AP3B1	adaptor-related protein complex 3, beta 1 subunit	28,323935
AP5S1	adaptor-related protein complex 5, sigma 1 subunit	16,98079
AQR	aquarius intron-binding spliceosomal factor	5,8464375
AREG	amphiregulin	11,708348
ARF1	ADP-ribosylation factor 1	5,8923225
ARF3	ADP-ribosylation factor 3	2,2128365
ARF4	ADP-ribosylation factor 4	3,6120396
ARFGAP1	ADP-ribosylation factor GTPase activating protein 1	5,6688647
ARFGEF1	ADP-ribosylation factor guanine nucleotide-exchange factor 1 (brefeldin A-inhibited)	2,9097583
ARHGAP12	Rho GTPase activating protein 12	2,3140922
ARHGEF17	Rho guanine nucleotide exchange factor (GEF) 17	2,1483564
ARHGEF7	Rho guanine nucleotide exchange factor (GEF) 7	6,1548214

Símbolo do gene	Descrição	Fold change
ASB9	ankyrin repeat and SOCS box containing 9	9,939611
ASPH	aspartate beta-hydroxylase	3,2857761
ASPSCR1	alveolar soft part sarcoma chromosome region, candidate 1	14,366649
ATAD2	ATPase family, AAA domain containing 2	2,2039506
ATF2	activating transcription factor 2	10,909561
ATF3	activating transcription factor 3	21,235825
ATF6	activating transcription factor 6	6,0200543
ATG9A	autophagy related 9A	3,2132142
ATP2B4	ATPase, Ca++ transporting, plasma membrane 4	5,079972
ATP5E	ATP synthase, H+ transporting, mitochondrial F1 complex, epsilon subunit	2,5005205
ATP5G2	ATP synthase, H+ transporting, mitochondrial Fo complex, subunit C2 (subunit 9)	6,60544
ATP6V1C1	ATPase, H+ transporting, lysosomal 42kDa, V1 subunit C1	11,02717
ATP6V1D	ATPase, H+ transporting, lysosomal 34kDa, V1 subunit D	9,174512
BACE1	beta-site APP-cleaving enzyme 1	9,442579
BAI2	brain-specific angiogenesis inhibitor 2	5,296134
BBS5	Bardet-Biedl syndrome 5	2,1230478
BCAP31	B-cell receptor-associated protein 31	2,1622145
BCAR1	breast cancer anti-estrogen resistance 1	3,2442405
BCL7B	B-cell CLL/lymphoma 7B	6,3270683
BECN1	beclin 1, autophagy related	7,7642817
BID	BH3 interacting domain death agonist	6,3565307
BLOC1S3	biogenesis of lysosomal organelles complex-1, subunit 3	2,0021534
BLVRA	biliverdin reductase A	2,8252225
BMF	Bcl2 modifying factor	2,7015927
BRD4	bromodomain containing 4	2,1527314
BYSL	bystin-like	2,031424
C2CD5	C2 calcium-dependent domain containing 5	8,259079
CARHSP1	calcium regulated heat stable protein 1, 24kDa	3,3388312
CBX2	chromobox homolog 2	2,4577749
CCDC137	coiled-coil domain containing 137	3,4199164

Símbolo do gene	Descrição	Fold change
CCDC14	coiled-coil domain containing 14	2,4947898
CCDC34	coiled-coil domain containing 34	2,709736
CCNK	cyclin K	2,4636624
CCNL2	cyclin L2	4,383954
CD276	CD276 molecule	2,7160897
CDADC1	cytidine and dCMP deaminase domain containing 1	88,48389
CDC25A	cell division cycle 25A	2,0000787
CDC26	cell division cycle 26	6,173857
CDC7	cell division cycle 7	5,085102
CEP135	centrosomal protein 135kDa	5,7462916
CETN3	centrin, EF-hand protein, 3	9,629732
CGREF1	cell growth regulator with EF-hand domain 1	13,941606
CHSY1	chondroitin sulfate synthase 1	2,1246877
CIAPIN1	cytokine induced apoptosis inhibitor 1	4,3498726
CKAP4	cytoskeleton-associated protein 4	5,2257023
CLDN7	claudin 7	2,98547
CLIC5	chloride intracellular channel 5	2,480672
CLSTN3	calsyntenin 3	6,5661287
CMTR2	cap methyltransferase 2	3,48667
CNFN	cornifelin	15,717391
COA5	cytochrome c oxidase assembly factor 5	12,003065
COG7	component of oligomeric golgi complex 7	2,7216685
COL4A3BP	collagen, type IV, alpha 3 (Goodpasture antigen) binding protein	4,537404
COMMD10	COMM domain containing 10	4,7890987
COMMD4	COMM domain containing 4	6,0547457
COPS4	COP9 signalosome subunit 4	2,626858
CORO1A	coronin, actin binding protein, 1A	4,470683
COX20	COX20 cytochrome c oxidase assembly factor	3,2716646
CPSF1	cleavage and polyadenylation specific factor 1, 160kDa	3,9650972
CPSF6	cleavage and polyadenylation specific factor 6, 68kDa	2,4282482

Símbolo do gene	Descrição	Fold change
CRCP	CGRP receptor component	2,2509196
CS	citrate synthase	5,8120008
CSDE1	cold shock domain containing E1, RNA-binding	2,1437757
CSGALNACT2	chondroitin sulfate N-acetylgalactosaminyltransferase 2	17,644634
CSNK1D	casein kinase 1, delta	2,231101
CUL1	cullin 1	4,108116
CYP11A1	cytochrome P450, family 11, subfamily A, polypeptide 1	11,249183
DAZAP1	DAZ associated protein 1	3,0334575
DCAF10	DDB1 and CUL4 associated factor 10	3,3486893
DCTN6	dynactin 6	7,7274413
DDAH1	dimethylarginine dimethylaminohydrolase 1	4,794861
DDX24	DEAD (Asp-Glu-Ala-Asp) box helicase 24	8,044841
DDX55	DEAD (Asp-Glu-Ala-Asp) box polypeptide 55	3,1001666
DHRS1	dehydrogenase/reductase (SDR family) member 1	2,852938
DHRS7B	dehydrogenase/reductase (SDR family) member 7B	6,8324556
DHX34	DEAH (Asp-Glu-Ala-His) box polypeptide 34	52,57506
DIRC2	disrupted in renal carcinoma 2	7,646786
DKFZp686K1684	uncharacterized LOC440034	42,88434
DLEU2L	deleted in lymphocytic leukemia 2-like	4,8317275
DMXL1	Dmx-like 1	5,773813
DNAJC6	DnaJ (Hsp40) homolog, subfamily C, member 6	4,3061156
DOCK7	dedicator of cytokinesis 7	26,797388
DPYSL4	dihydropyrimidinase-like 4	7,397358
DPYSL5	dihydropyrimidinase-like 5	2,1340206
DSCR3	Down syndrome critical region 3	5,5061717
DUS3L	dihydrouridine synthase 3-like (S. cerevisiae)	2,8002038
DUSP8	dual specificity phosphatase 8	2,897428
DYNC1H1	dynein, cytoplasmic 1, heavy chain 1	13,681655
ECH1	enoyl CoA hydratase 1, peroxisomal	5,0771804
EIF1AD	eukaryotic translation initiation factor 1A domain containing	2,2576828

Símbolo do gene	Descrição	Fold change
EIF2B3	eukaryotic translation initiation factor 2B, subunit 3 gamma, 58kDa	3,169464
EIF4B	eukaryotic translation initiation factor 4B	3,2617464
ELMOD3	ELMO/CED-12 domain containing 3	5,403711
EMP3	epithelial membrane protein 3	3,209217
ENDOG	endonuclease G	5,14968
EPB41L4A-AS1	EPB41L4A antisense RNA 1	3,4982374
ERBB3	erb-b2 receptor tyrosine kinase 3	4,9101524
ERF	Ets2 repressor factor	6,8859906
EWSR1	EWS RNA-binding protein 1	4,103148
EXOC7	exocyst complex component 7	2,5438716
EXOSC2	exosome component 2	2,0322804
EXOSC7	exosome component 7	5,4398136
EXTL3	exostosin-like glycosyltransferase 3	2,0127814
EZH2	enhancer of zeste 2 polycomb repressive complex 2 subunit	2,5498197
F12	coagulation factor XII (Hageman factor)	2,8206263
FAF2	Fas associated factor family member 2	5,0288343
FAM118A	family with sequence similarity 118, member A	2,8491535
FAM120AOS	family with sequence similarity 120A opposite strand	2,4783683
FAM133B	family with sequence similarity 133, member B	10,803214
FAM155B	family with sequence similarity 155, member B	4,38676
FAM173B	family with sequence similarity 173, member B	8,890494
FAM20C	family with sequence similarity 20, member C	3,1394706
FAM210A	family with sequence similarity 210, member A	12,002268
FAM58A	family with sequence similarity 58, member A	7,676077
FAM65A	family with sequence similarity 65, member A	9,528031
FAM86B2	family with sequence similarity 86, member B2	2,6754723
FASTKD3	FAST kinase domains 3	10,282083
FGGY	FGGY carbohydrate kinase domain containing	6,0130825
FHOD1	formin homology 2 domain containing 1	3,6702695
FLJ45872	FLJ45872 protein	3,2052548

Símbolo do gene	Descrição	Fold change
FOXN3-AS1	FOXN3 antisense RNA 1	3,0797591
FUZ	fuzzy planar cell polarity protein	11,262427
FYCO1	FYVE and coiled-coil domain containing 1	2,0570683
GAPVD1	GTPase activating protein and VPS9 domains 1	5,427293
GATA2-AS1	GATA2 antisense RNA 1	6,1430945
GDPGP1	GDP-D-glucose phosphorylase 1	7,0711026
GGH	gamma-glutamyl hydrolase (conjugase, folylpolygammaglutamyl hydrolase)	2,4578123
GINS1	GINS complex subunit 1 (Psf1 homolog)	4,2567244
GNB1	guanine nucleotide binding protein (G protein), beta polypeptide 1	3,5227401
GOLGA2P6	golgin A2 pseudogene 6	3,9923935
GOLGA6L4	golgin A6 family-like 4	3,2895467
GORAB	golgin, RAB6-interacting	4,613899
GPANK1	G patch domain and ankyrin repeats 1	3,2304225
GPC6	glypican 6	21,65375
GPR56	G protein-coupled receptor 56	2,0376348
GRPEL2	GrpE-like 2, mitochondrial (E. coli)	14,812379
GSKIP	GSK3B interacting protein	3,1256907
GTF3A	general transcription factor IIIA	2,126032
GTPBP4	GTP binding protein 4	5,4958987
H1FX	H1 histone family, member X	7,315855
HARS2	histidyl-tRNA synthetase 2, mitochondrial	10,508873
HCAR3	hydroxycarboxylic acid receptor 3	4,0839305
HCN2	hyperpolarization activated cyclic nucleotide gated potassium channel 2	4,093778
HDGFRP3	hepatoma-derived growth factor, related protein 3	3,0545402
HELZ	helicase with zinc finger	2,0476234
HELZ2	helicase with zinc finger 2, transcriptional coactivator	2,2180443
HEXA	hexosaminidase A (alpha polypeptide)	5,539924
HIPK3	homeodomain interacting protein kinase 3	2,8837926
HIST1H2BE	histone cluster 1, H2be	3,8715017
HMGB3	high mobility group box 3	5,06613

Símbolo do gene	Descrição	Fold change
HMX1	H6 family homeobox 1	2,0420158
HNRNPM	heterogeneous nuclear ribonucleoprotein M	3,372449
HPS6	Hermansky-Pudlak syndrome 6	2,0769317
HRASLS5	HRAS-like suppressor family, member 5	2,1046603
HS1BP3	HCLS1 binding protein 3	4,091196
HSPA1B	heat shock 70kDa protein 1B	16,982237
HSPA9	heat shock 70kDa protein 9 (mortalin)	3,2357912
IER3	immediate early response 3	3,371613
IFITM4P	interferon induced transmembrane protein 4 pseudogene	16,395384
IFNGR2	interferon gamma receptor 2 (interferon gamma transducer 1)	11,510925
IGF1R	insulin-like growth factor 1 receptor	4,461624
IGFBP7	insulin-like growth factor binding protein 7	20,634304
IL13RA1	interleukin 13 receptor, alpha 1	4,093808
IL17RE	interleukin 17 receptor E	4,5965576
INF2	inverted formin, FH2 and WH2 domain containing	2,8992176
INTS4	integrator complex subunit 4	2,0397642
IP6K1	inositol hexakisphosphate kinase 1	6,5920186
IP6K2	inositol hexakisphosphate kinase 2	6,5139565
ISG15	ISG15 ubiquitin-like modifier	7,6704946
ISOC1	isochorismatase domain containing 1	3,7578769
ITPR1	inositol 1,4,5-trisphosphate receptor, type 1	10,046502
IVD	isovaleryl-CoA dehydrogenase	3,2056108
JOSD2	Josephin domain containing 2	5,92936
KANSL2	KAT8 regulatory NSL complex subunit 2	3,8778267
KCNE3	potassium channel, voltage gated subfamily E regulatory beta subunit 3	2,1443653
KCNG1	potassium channel, voltage gated modifier subfamily G, member 1	2,0403938
KDM3A	lysine (K)-specific demethylase 3A	4,087443
KHSRP	KH-type splicing regulatory protein	2,1932192
KIAA0319L	KIAA0319-like	2,176358
KIAA1033	KIAA1033	8,916526

lnc-MRPL14-1 lnc-MRPL14-1:1 2,5178168 lnc-SHCBP1L-1 3,807783	Símbolo do gene	Descrição	Fold change
KMT2B lysine (K)-specific methyltransferase 2B 14,202547 KPN33 karyopherin alpha 3 (importin alpha 4) 5,918098 LARP4B La ribonucleoprotein domain family, member 4B 3,0089657 LARP7 La ribonucleoprotein domain family, member 7 4,537049 LAT2 linker for activation of T cells family, member 2 5,540333 LCP1 lymphocyte cytosolic protein 1 (L-plastin) 7,2573013 LHPP phospholysine phosphohistidine inorganic pyrophosphate phosphatase 20,72843 LINC00493 long intergenic non-protein coding RNA 493 3,041896 LINC011000 long intergenic non-protein coding RNA 1000 4,3299644 LINC01137 long intergenic non-protein coding RNA 1137 2,4403005 LMBR1 limb development membrane protein 1 2,3587644 LMNB2 lamin B2 12,37636 Inc-AKIRIN1-1 lnc-AKIRIN1-1:2 84,146576 Inc-SHCBPIL-1 lnc-SHCBPIL-1:1 3,807783 LOC100134091 protein FRG1B-like 3,1325912 LOC3421666 zinc finger protein 91 pseudogene 5,2630367 LOC442132	KIF15	kinesin family member 15	5,511643
KPNA3 karyopherin alpha 3 (importin alpha 4) 5,918098 LARP4B La ribonucleoprotein domain family, member 4B 3,0089657 LARP7 La ribonucleoprotein domain family, member 7 4,537049 LAT2 linker for activation of T cells family, member 2 5,540333 LCP1 lymphocyte cytosolic protein 1 (L-plastin) 7,2573013 LHPP phospholysine phosphohistidine inorganic pyrophosphate phosphatase 20,72843 LINC00493 long intergenic non-protein coding RNA 493 3,041896 LINC01000 long intergenic non-protein coding RNA 1000 4,329264 LINC01137 long intergenic non-protein coding RNA 1137 2,4403005 LMBR1 limb development membrane protein 1 2,3587644 LMNB2 lamin B2 12,37636 Inc-AKIRIN1-1 lnc-AKIRIN1-1:2 84,146576 Inc-MRPL14-1 lnc-MRPL14-1:1 3,807783 LOC100134091 protein FRG1B-like 3,1325912 LOC441666 zinc finger protein 91 pseudogene 2,2630367 LOC42132 golgin A6 family-like 1 pseudogene 2,2660835 LOC642426 unch	KLHL35	kelch-like family member 35	3,85076
LARP4B La ribonucleoprotein domain family, member 4B 3,0089657 LARP7 La ribonucleoprotein domain family, member 7 4,537049 LAT2 linker for activation of T cells family, member 2 5,540333 LCP1 lymphocyte cytosolic protein 1 (L-plastin) 7,2573013 LHPP phospholysine phosphohistidine inorganic pyrophosphate phosphatase 20,72843 LINC010493 long intergenic non-protein coding RNA 493 3,041896 LINC01000 long intergenic non-protein coding RNA 1000 4,3929644 LINC01137 long intergenic non-protein coding RNA 1137 2,4403005 LMBR1 limb development membrane protein 1 2,3587644 LMNB2 lamin B2 12,37636 lac-AKIRIN1-1 lnc-AKIRIN1-1:2 84,146576 lnc-MRPL14-1 lnc-SHCBPIL-1:1 3,807783 LOC100134091 protein FRG1B-like 3,1325912 LOC441666 zinc finger protein 91 pseudogene 5,2630367 LOC442132 golgin A6 family-like 1 pseudogene 2,2606835 LOC642426 uncharacterized LOC642426 2,2660835 LOC642852 uncharac	KMT2B	lysine (K)-specific methyltransferase 2B	14,202547
LARP7 La ribonucleoprotein domain family, member 7 4,537049 LAT2 linker for activation of T cells family, member 2 5,540333 LCP1 lymphocyte cytosolic protein 1 (L-plastin) 7,2573013 LHPP phospholysine phospholistidine inorganic pyrophosphate phosphatase 20,72843 LINC00493 long intergenic non-protein coding RNA 493 3,041896 LINC011000 long intergenic non-protein coding RNA 1000 4,3929644 LINC01137 long intergenic non-protein coding RNA 1137 2,4403005 LMBR1 limb development membrane protein 1 2,3587644 LMNB2 lamin B2 12,37636 Inc-AKIRIN1-1 lnc-AKIRIN1-1:2 84,146576 Inc-MRPL14-1 lnc-MRPL14-1:1 2,5178168 nc-SHCBP1L-1 lnc-SHCBP1L-1:1 3,807783 LOC441666 zinc finger protein FRG1B-like 3,1325912 LOC442166 zinc finger protein 91 pseudogene 5,2630367 LOC442161 uncharacterized LOC642426 2,2660835 LOC642426 uncharacterized LOC642426 2,5246017 LOC727751 golgin A2 pseudogene	KPNA3	karyopherin alpha 3 (importin alpha 4)	5,918098
LAT2 linker for activation of T cells family, member 2 5,540333 LCP1 lymphocyte cytosolic protein 1 (L-plastin) 7,2573013 LHPP phospholysine phosphohistidine inorganic pyrophosphate phosphatase 20,72843 LINC00493 long intergenic non-protein coding RNA 493 3,041896 LINC01000 long intergenic non-protein coding RNA 1000 4,3929644 LINC01137 long intergenic non-protein coding RNA 1137 2,4403005 LMBR1 limb development membrane protein 1 2,3587644 LMND2 lamin B2 12,37636 lnc-AKIRIN1-1 lnc-AKIRIN1-1:2 84,146576 lnc-BMPL14-1 lnc-MRPL14-1:1 2,5178168 nc-SHCBP1L-1 lnc-SHCBP1L-1:1 3,807783 LOC100134091 protein FRG1B-like 3,1325912 LOC441666 zinc finger protein 91 pseudogene 4,249968 LOC642132 golgin A6 family-like 1 pseudogene 4,249968 LOC64225 uncharacterized LOC64226 2,2660835 LOC727751 golgin A2 pseudogene 2,5246017 LOC84214 uncharacterized LOC642852 6,0692215	LARP4B	La ribonucleoprotein domain family, member 4B	3,0089657
LCP1 lymphocyte cytosolic protein 1 (L-plastin) 7,2573013 LHPP phospholysine phosphohistidine inorganic pyrophosphate phosphatase 20,72843 LINC00493 long intergenic non-protein coding RNA 493 3,041896 LINC01000 long intergenic non-protein coding RNA 1000 4,3929644 LINC01137 long intergenic non-protein coding RNA 1137 2,4403005 LMBR1 limb development membrane protein 1 2,3587644 LMNB2 lamin B2 12,37636 Inc-AKIRIN1-1 lnc-AKIRIN1-1:2 84,146576 Inc-SHCBP1L-1 lnc-SHCBP1L-1:1 3,807783 LOC100134091 protein FRG1B-like 3,1325912 LOC441666 zinc finger protein 91 pseudogene 5,263036 LOC442132 golgin A6 family-like 1 pseudogene 4,249968 LOC642426 uncharacterized LOC642426 2,2660835 LOC642852 uncharacterized LOC642852 6,0692215 LOC727751 golgin A2 pseudogene 2,5246017 LOC84214 uncharacterized LOC84214 5,733664 LRRC40 leucine rich transmembrane and O-methyltransferase domain containing </td <td>LARP7</td> <td>La ribonucleoprotein domain family, member 7</td> <td>4,537049</td>	LARP7	La ribonucleoprotein domain family, member 7	4,537049
LHPP phospholysine phosphohistidine inorganic pyrophosphatase 20,72843 LINC00493 long intergenic non-protein coding RNA 493 3,041896 LINC01000 long intergenic non-protein coding RNA 1000 4,3929644 LINC01137 long intergenic non-protein coding RNA 1137 2,4403005 LMBR1 limb development membrane protein 1 2,3587644 LMNB2 lamin B2 12,37636 lnc-AKIRIN1-1 lnc-AKIRIN1-1:2 84,146576 lnc-MRPL14-1 lnc-MRPL14-1:1 2,5178168 nc-SHCBP1L-1 lnc-SHCBP1L-1:1 3,807783 LOC100134091 protein FRG1B-like 3,1325912 LOC441666 zinc finger protein 91 pseudogene 5,2630367 LOC442132 golgin A6 family-like 1 pseudogene 4,249968 LOC64226 uncharacterized LOC64226 2,2660835 LOC642852 uncharacterized LOC642852 6,0692215 LOC727751 golgin A2 pseudogene 2,5246017 LOC84214 uncharacterized LOC84214 5,733664 LRTOMT leucine rich transmembrane and O-methyltransferase domain containing 2,509688	LAT2	linker for activation of T cells family, member 2	5,540333
LINC00493 long intergenic non-protein coding RNA 493 3,041896 LINC01000 long intergenic non-protein coding RNA 1000 4,3929644 LINC01137 long intergenic non-protein coding RNA 1137 2,4403005 LMBR1 limb development membrane protein 1 2,3587644 LMNB2 lamin B2 12,37636 lnc-AKIRIN1-1 lnc-AKIRIN1-1:2 84,146576 lnc-MRPL14-1 lnc-MRPL14-1:1 2,5178168 nc-SHCBP1L-1 lnc-SHCBP1L-1:1 3,807783 LOC100134091 protein FRG1B-like 3,1325912 LOC441666 zinc finger protein 91 pseudogene 5,2630367 LOC442132 golgin A6 family-like 1 pseudogene 4,249968 LOC642426 uncharacterized LOC642426 2,2660835 LOC642852 uncharacterized LOC642852 6,0692215 LOC727751 golgin A2 pseudogene 2,5246017 LOC84214 uncharacterized LOC84214 5,733664 LRTOMT leucine rich transmembrane and O-methyltransferase domain containing 2,509688 LYRM1 LYR motif containing 1 12,449679 M	LCP1	lymphocyte cytosolic protein 1 (L-plastin)	7,2573013
LINC01000 long intergenic non-protein coding RNA 1000 4,3929644 LINC01137 long intergenic non-protein coding RNA 1137 2,4403005 LMBR1 limb development membrane protein 1 2,3587644 LMNB2 lamin B2 12,37636 Inc-AKIRIN1-1 lnc-AKIRIN1-1:2 84,146576 Inc-MRPL14-1 lnc-MRPL14-1:1 2,5178168 nc-SHCBP1L-1 lnc-SHCBP1L-1:1 3,807783 LOC100134091 protein FRG1B-like 3,1325912 LOC441666 zinc finger protein 91 pseudogene 5,2630367 LOC442132 golgin A6 family-like 1 pseudogene 4,249968 LOC642426 uncharacterized LOC642426 2,2660835 LOC642852 uncharacterized LOC642426 2,2600835 LOC727751 golgin A2 pseudogene 2,5246017 LOC84214 uncharacterized LOC84214 5,733664 LRRC40 leucine rich repeat containing 40 3,591432 LRTOMT leucine rich transmembrane and O-methyltransferase domain containing 2,509688 LYRMI LYR motif containing 1 12,449679 MAP2K2	LHPP	phospholysine phosphohistidine inorganic pyrophosphate phosphatase	20,72843
LINC01137 long intergenic non-protein coding RNA 1137 2,4403005 LMBR1 limb development membrane protein 1 2,3587644 LMNB2 lamin B2 12,37636 Inc-AKIRIN1-1 lnc-AKIRIN1-1:2 84,146576 Inc-MRPL14-1 lnc-MRPL14-1:1 2,5178168 nc-SHCBPIL-1 lnc-SHCBPIL-1:1 3,807783 LOC100134091 protein FRG1B-like 3,1325912 LOC441666 zinc finger protein 91 pseudogene 5,2630367 LOC442132 golgin A6 family-like 1 pseudogene 4,249968 LOC642426 uncharacterized LOC642426 2,2660835 LOC642852 uncharacterized LOC6424852 6,0692215 LOC727751 golgin A2 pseudogene 2,5246017 LOC84214 uncharacterized LOC84214 5,733664 LRC40 leucine rich trensmembrane and O-methyltransferase domain containing 2,509688 LYRM1 LYR motif containing 1 12,449679 MAP2K2 mitogen-activated protein kinase kinase 2 3,3257732 MAP4 microtubule-associated protein 4	LINC00493	long intergenic non-protein coding RNA 493	3,041896
LMBR1 limb development membrane protein 1 2,3587644 LMNB2 lamin B2 12,37636 Inc-AKIRIN1-1 lnc-AKIRIN1-1:2 84,146576 Inc-MRPL14-1 lnc-MRPL14-1:1 2,5178168 Inc-SHCBP1L-1 lnc-SHCBP1L-1:1 3,807783 LOC100134091 protein FRG1B-like 3,1325912 LOC441666 zinc finger protein 91 pseudogene 5,2630367 LOC442132 golgin A6 family-like 1 pseudogene 4,249968 LOC642426 uncharacterized LOC642426 2,2660835 LOC642852 uncharacterized LOC642852 6,0692215 LOC727751 golgin A2 pseudogene 2,5246017 LOC84214 uncharacterized LOC84214 5,733664 LRRC40 leucine rich repeat containing 40 3,591432 LRTOMT leucine rich transmembrane and O-methyltransferase domain containing 2,509688 LYRM1 LYR motif containing 1 12,449679 MAP2K2 mitogen-activated protein kinase kinase 2 3,3257732 MAP4 microtubule-associated protein 4 3,2321205	LINC01000	long intergenic non-protein coding RNA 1000	4,3929644
LMNB2 lamin B2 12,37636 Inc-AKIRIN1-1 lnc-AKIRIN1-1:2 84,146576 lnc-MRPL14-1 lnc-MRPL14-1:1 2,5178168 lnc-SHCBP1L-1 lnc-SHCBP1L-1:1 3,807783 LOC100134091 protein FRG1B-like 3,1325912 LOC441666 zinc finger protein 91 pseudogene 5,2630367 LOC442132 golgin A6 family-like 1 pseudogene 4,249968 LOC642426 uncharacterized LOC642426 2,2660835 LOC642852 uncharacterized LOC642852 6,0692215 LOC727751 golgin A2 pseudogene 2,5246017 LOC84214 uncharacterized LOC84214 5,733664 LRRC40 leucine rich repeat containing 40 3,591432 LRTOMT leucine rich transmembrane and O-methyltransferase domain containing 2,509688 LYRM1 LYR motif containing 1 12,449679 MAP2K2 mitogen-activated protein kinase kinase 2 3,3257732 MAP4 microtubule-associated protein 4 3,2321205	LINC01137	long intergenic non-protein coding RNA 1137	2,4403005
Inc-AKIRIN1-1 lnc-AKIRIN1-1:2 84,146576 lnc-MRPL14-1 lnc-MRPL14-1:1 2,5178168 nc-SHCBP1L-1 lnc-SHCBP1L-1:1 3,807783 LOC100134091 protein FRG1B-like 3,1325912 LOC441666 zinc finger protein 91 pseudogene 5,2630367 LOC42132 golgin A6 family-like 1 pseudogene 4,249968 LOC642426 uncharacterized LOC642426 2,2660835 LOC642852 uncharacterized LOC642852 6,0692215 LOC727751 golgin A2 pseudogene 2,5246017 LOC84214 uncharacterized LOC84214 5,733664 LRRC40 leucine rich repeat containing 40 3,591432 LRTOMT leucine rich transmembrane and O-methyltransferase domain containing 2,509688 LYRM1 LYR motif containing 1 12,449679 MAP2K2 mitogen-activated protein kinase kinase 2 3,3257732 MAP4 microtubule-associated protein 4 3,2321205	LMBR1	limb development membrane protein 1	2,3587644
Inc-MRPL14-1 lnc-MRPL14-1:1 2,5178168 nc-SHCBPIL-1 lnc-SHCBPIL-1:1 3,807783 LOC100134091 protein FRG1B-like 3,1325912 LOC441666 zinc finger protein 91 pseudogene 5,2630367 LOC442132 golgin A6 family-like 1 pseudogene 4,249968 LOC642426 uncharacterized LOC642426 2,2660835 LOC642852 uncharacterized LOC642852 6,0692215 LOC727751 golgin A2 pseudogene 2,5246017 LOC84214 uncharacterized LOC84214 5,733664 LRRC40 leucine rich repeat containing 40 3,591432 LRTOMT leucine rich transmembrane and O-methyltransferase domain containing 2,509688 LYRM1 LYR motif containing 1 12,449679 MAP2K2 mitogen-activated protein kinase kinase 2 3,3257732 MAP4 microtubule-associated protein 4 3,2321205	LMNB2	lamin B2	12,37636
Inc-SHCBP1L-1 Inc-SHCBP1L-1:1 3,807783 LOC100134091 protein FRG1B-like 3,1325912 LOC441666 zinc finger protein 91 pseudogene 5,2630367 LOC442132 golgin A6 family-like 1 pseudogene 4,249968 LOC642426 uncharacterized LOC642426 2,2660835 LOC642852 uncharacterized LOC642852 6,0692215 LOC727751 golgin A2 pseudogene 2,5246017 LOC84214 uncharacterized LOC84214 5,733664 LRRC40 leucine rich repeat containing 40 3,591432 LRTOMT leucine rich transmembrane and O-methyltransferase domain containing 2,509688 LYRM1 LYR motif containing 1 12,449679 MAP2K2 mitogen-activated protein kinase kinase 2 3,3257732 MAP4 microtubule-associated protein 4 3,2321205	Inc-AKIRIN1-1	lnc-AKIRIN1-1:2	84,146576
LOC100134091 protein FRG1B-like 3,1325912 LOC441666 zinc finger protein 91 pseudogene 5,2630367 LOC442132 golgin A6 family-like 1 pseudogene 4,249968 LOC642426 uncharacterized LOC642426 2,2660835 LOC642852 uncharacterized LOC642852 6,0692215 LOC727751 golgin A2 pseudogene 2,5246017 LOC84214 uncharacterized LOC84214 5,733664 LRRC40 leucine rich repeat containing 40 3,591432 LRTOMT leucine rich transmembrane and O-methyltransferase domain containing 2,509688 LYRM1 LYR motif containing 1 12,449679 MAP2K2 mitogen-activated protein kinase kinase 2 3,3257732 MAP4 microtubule-associated protein 4 3,2321205	lnc-MRPL14-1	lnc-MRPL14-1:1	2,5178168
LOC441666zinc finger protein 91 pseudogene5,2630367LOC442132golgin A6 family-like 1 pseudogene4,249968LOC642426uncharacterized LOC6424262,2660835LOC642852uncharacterized LOC6428526,0692215LOC727751golgin A2 pseudogene2,5246017LOC84214uncharacterized LOC842145,733664LRRC40leucine rich repeat containing 403,591432LRTOMTleucine rich transmembrane and O-methyltransferase domain containing2,509688LYRM1LYR motif containing 112,449679MAP2K2mitogen-activated protein kinase kinase 23,3257732MAP4microtubule-associated protein 43,2321205	lnc-SHCBP1L-1	lnc-SHCBP1L-1:1	3,807783
LOC442132golgin A6 family-like 1 pseudogene4,249968LOC642426uncharacterized LOC6424262,2660835LOC642852uncharacterized LOC6428526,0692215LOC727751golgin A2 pseudogene2,5246017LOC84214uncharacterized LOC842145,733664LRRC40leucine rich repeat containing 403,591432LRTOMTleucine rich transmembrane and O-methyltransferase domain containing2,509688LYRM1LYR motif containing 112,449679MAP2K2mitogen-activated protein kinase kinase 23,3257732MAP4microtubule-associated protein 43,2321205	LOC100134091	protein FRG1B-like	3,1325912
LOC642426uncharacterized LOC6424262,2660835LOC642852uncharacterized LOC6428526,0692215LOC727751golgin A2 pseudogene2,5246017LOC84214uncharacterized LOC842145,733664LRRC40leucine rich repeat containing 403,591432LRTOMTleucine rich transmembrane and O-methyltransferase domain containing2,509688LYRM1LYR motif containing 112,449679MAP2K2mitogen-activated protein kinase kinase 23,3257732MAP4microtubule-associated protein 43,2321205	LOC441666	zinc finger protein 91 pseudogene	5,2630367
LOC642852uncharacterized LOC6428526,0692215LOC727751golgin A2 pseudogene2,5246017LOC84214uncharacterized LOC842145,733664LRRC40leucine rich repeat containing 403,591432LRTOMTleucine rich transmembrane and O-methyltransferase domain containing2,509688LYRM1LYR motif containing 112,449679MAP2K2mitogen-activated protein kinase kinase 23,3257732MAP4microtubule-associated protein 43,2321205	LOC442132	golgin A6 family-like 1 pseudogene	4,249968
LOC727751golgin A2 pseudogene2,5246017LOC84214uncharacterized LOC842145,733664LRRC40leucine rich repeat containing 403,591432LRTOMTleucine rich transmembrane and O-methyltransferase domain containing2,509688LYRM1LYR motif containing 112,449679MAP2K2mitogen-activated protein kinase kinase 23,3257732MAP4microtubule-associated protein 43,2321205	LOC642426	uncharacterized LOC642426	2,2660835
LOC84214uncharacterized LOC842145,733664LRRC40leucine rich repeat containing 403,591432LRTOMTleucine rich transmembrane and O-methyltransferase domain containing2,509688LYRM1LYR motif containing 112,449679MAP2K2mitogen-activated protein kinase kinase 23,3257732MAP4microtubule-associated protein 43,2321205	LOC642852	uncharacterized LOC642852	6,0692215
LRRC40leucine rich repeat containing 403,591432LRTOMTleucine rich transmembrane and O-methyltransferase domain containing2,509688LYRM1LYR motif containing 112,449679MAP2K2mitogen-activated protein kinase kinase 23,3257732MAP4microtubule-associated protein 43,2321205	LOC727751	golgin A2 pseudogene	2,5246017
LRTOMT leucine rich transmembrane and O-methyltransferase domain containing LYRM1 LYR motif containing 1 MAP2K2 mitogen-activated protein kinase kinase 2 MAP4 microtubule-associated protein 4 3,2321205	LOC84214	uncharacterized LOC84214	5,733664
LYRM1LYR motif containing 112,449679MAP2K2mitogen-activated protein kinase kinase 23,3257732MAP4microtubule-associated protein 43,2321205	LRRC40	leucine rich repeat containing 40	3,591432
MAP2K2mitogen-activated protein kinase kinase 23,3257732MAP4microtubule-associated protein 43,2321205	LRTOMT	leucine rich transmembrane and O-methyltransferase domain containing	2,509688
MAP4 microtubule-associated protein 4 3,2321205	LYRM1	LYR motif containing 1	12,449679
•	MAP2K2	mitogen-activated protein kinase kinase 2	3,3257732
MAT2A methionine adenosyltransferase II, alpha 3,8430727	MAP4	microtubule-associated protein 4	3,2321205
	MAT2A	methionine adenosyltransferase II, alpha	3,8430727

Símbolo do gene	Descrição	Fold change
MAVS	mitochondrial antiviral signaling protein	29,382475
MBOAT7	membrane bound O-acyltransferase domain containing 7	2,1698892
MDH1B	malate dehydrogenase 1B, NAD (soluble)	4,5384703
MDP1	magnesium-dependent phosphatase 1	3,9028785
MED27	mediator complex subunit 27	2,29912
MED7	mediator complex subunit 7	9,181641
METTL1	methyltransferase like 1	2,2337425
MFSD12	major facilitator superfamily domain containing 12	13,834703
MFSD5	major facilitator superfamily domain containing 5	4,781039
MIB2	mindbomb E3 ubiquitin protein ligase 2	5,924754
MITD1	MIT, microtubule interacting and transport, domain containing 1	6,180098
MLH1	mutL homolog 1	4,522529
MMD	monocyte to macrophage differentiation-associated	2,5595908
MOCS1	molybdenum cofactor synthesis 1	8,46817
MORC2-AS1	MORC2 antisense RNA 1	17,061926
MPZL2	myelin protein zero-like 2	8,925298
MRPL37	mitochondrial ribosomal protein L37	2,3578682
MRPL44	mitochondrial ribosomal protein L44	7,93226
MRPL9	mitochondrial ribosomal protein L9	2,9218144
MRPS14	mitochondrial ribosomal protein S14	2,1558409
MTFR1	mitochondrial fission regulator 1	2,7115386
MTMR14	myotubularin related protein 14	2,502695
MYADM	myeloid-associated differentiation marker	2,7544975
MYBL1	v-myb avian myeloblastosis viral oncogene homolog-like 1	6,6773047
MYCBP2	MYC binding protein 2, E3 ubiquitin protein ligase	4,0389543
MYH9	myosin, heavy chain 9, non-muscle	3,0029838
NARF	nuclear prelamin A recognition factor	4,620753
NBPF14	neuroblastoma breakpoint family, member 14	12,365774
NCBP1	nuclear cap binding protein subunit 1, 80kDa	4,2374578
NDC1	NDC1 transmembrane nucleoporin	3,669731

Símbolo do gene	Descrição	Fold change
NDUFAF6	NADH dehydrogenase (ubiquinone) complex I, assembly factor 6	2,2638354
NDUFC2	NADH dehydrogenase (ubiquinone) 1, subcomplex unknown, 2, 14.5kDa	5,382214
NECAP1	NECAP endocytosis associated 1	2,2222195
NEDD4L	neural precursor cell expressed, developmentally down-regulated 4-like, E3 ubiquitin protein ligase	7,033475
NELFB	negative elongation factor complex member B	4,263793
NIN	ninein (GSK3B interacting protein)	9,354307
NIPA2	non imprinted in Prader-Willi/Angelman syndrome 2	2,0466022
NIPBL	Nipped-B homolog (Drosophila)	4,342335
NKTR	natural killer cell triggering receptor	15,9250345
NMNAT1	nicotinamide nucleotide adenylyltransferase 1	4,7088847
NMT2	N-myristoyltransferase 2	5,155075
NOD1	nucleotide-binding oligomerization domain containing 1	4,897944
NOMO1	NODAL modulator 1	4,418885
NPEPPS	aminopeptidase puromycin sensitive	6,7783666
NR3C1	nuclear receptor subfamily 3, group C, member 1 (glucocorticoid receptor)	4,7795696
NRSN2	neurensin 2	6,6220407
NUDC	nudC nuclear distribution protein	2,872371
NUDCD2	NudC domain containing 2	4,338339
NUDCD3	NudC domain containing 3	2,870302
NUP160	nucleoporin 160kDa	12,273652
NUP85	nucleoporin 85kDa	5,9925437
NYNRIN	NYN domain and retroviral integrase containing	2,8593419
ODC1	ornithine decarboxylase 1	5,845035
OPA3	optic atrophy 3 (autosomal recessive, with chorea and spastic paraplegia)	3,3547835
OR7E14P	olfactory receptor, family 7, subfamily E, member 14 pseudogene	5,395371
OSBPL11	oxysterol binding protein-like 11	7,7857804
PANK3	pantothenate kinase 3	2,7834404
PAQR6	progestin and adipoQ receptor family member VI	4,3082256
PARL	presenilin associated, rhomboid-like	3,1546204

Símbolo do gene	Descrição	Fold change
	pterin-4 alpha-carbinolamine dehydratase/dimerization cofactor of hepatocyte nuclear factor 1	J
PCBD1	alpha	2,2201853
PCBP1	poly(rC) binding protein 1	3,7581675
PCMT1	protein-L-isoaspartate (D-aspartate) O-methyltransferase	3,997218
PCYT2	phosphate cytidylyltransferase 2, ethanolamine	7,091158
PDIA5	protein disulfide isomerase family A, member 5	2,2786758
PDPR	pyruvate dehydrogenase phosphatase regulatory subunit	40,100616
PER2	period circadian clock 2	5,866834
PHACTR4	phosphatase and actin regulator 4	3,1410263
PHAX	phosphorylated adaptor for RNA export	179,3395
PIN1	peptidylprolyl cis/trans isomerase, NIMA-interacting 1	3,2653384
PLCB4	phospholipase C, beta 4	2,2143145
PLD6	phospholipase D family, member 6	5,316375
PLEK2	pleckstrin 2	4,7421665
PLGRKT	plasminogen receptor, C-terminal lysine transmembrane protein	2,2410977
PLOD2	procollagen-lysine, 2-oxoglutarate 5-dioxygenase 2	3,0310893
PLSCR3	phospholipid scramblase 3	2,2165375
PLXNB3	plexin B3	9,632498
PMAIP1	phorbol-12-myristate-13-acetate-induced protein 1	2,001169
PMS1	PMS1 postmeiotic segregation increased 1 (S. cerevisiae)	3,199927
POLA2	polymerase (DNA directed), alpha 2, accessory subunit	5,308779
POTEF	POTE ankyrin domain family, member F	2,088012
PP7080	uncharacterized LOC25845	2,2622213
PPM1G	protein phosphatase, Mg2+/Mn2+ dependent, 1G	2,0903375
PPP2R5B	protein phosphatase 2, regulatory subunit B', beta	4,570877
PPP3CA	protein phosphatase 3, catalytic subunit, alpha isozyme	6,755158
PQLC3	PQ loop repeat containing 3	3,1389663
PREX1	phosphatidylinositol-3,4,5-trisphosphate-dependent Rac exchange factor 1	3,2672448
PRKXP1	protein kinase, X-linked, pseudogene 1	6,862822
PRR14	proline rich 14	11,095076

PRR5 proline rich Ga (G-arboxyglutamic acid) 3 (transmembrane) 3,3996272 PRRG3 proline rich Gla (G-arboxyglutamic acid) 3 (transmembrane) 4,7942758 PSMA6 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 6 3,0850334 PSMD1 proteasome (prosome, macropain) 26S subunit, non-ATPase, 1 3,2180703 PTBP3 polypyrimidine tract binding protein 3 2,700252 PTPRJ protein tyrosine phosphatase, receptor type, J 9,726045 PUS1 pseudouridylate synthase 1 3,5620408 RAB21 RAB21, member RAS oncogene family 4,593961 RAB26 RAB26, member RAS oncogene family 10,898472 RABEP2 rabaptin, RAB GTPase binding effector protein 2 2,4751453 RAD51D RAD51 paralog D 8,88894 RAD9A RAD9 homolog A (S. pombe) 3,0131836 RAE1 ribonucleic acid export 1 2,5842185 RANGAP1 Ran GTPase activating protein 1 2,0652332 RAPGEF2 Rap guanine nucleotide exchange factor (GEF) 2 2,3149214 RBM10 RNA binding motif protein 10 2,4803293 RBM39	Símbolo do gene	Descrição	Fold change
PSMA6 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 6 3,085034 PSMD1 proteasome (prosome, macropain) 26S subunit, non-ATPase, 1 3,2180703 PTBP3 polypyrimidine tract binding protein 3 2,700252 PTPRJ protein tyrosine phosphatase, receptor type, J 9,726045 PUS1 pseudouridylate synthase 1 3,5620408 RAB21 RAB21, member RAS oncogene family 4,593961 RAB26 RAB26, member RAS oncogene family 4,593961 RAB27 rabaptin, RAB GTPase binding effector protein 2 2,4751453 RAD51D RAD51 paralog D 8,8894 RAD9A RAD9 homolog A (S. pombe) 3,0131836 RAE1 ribonucleic acid export 1 2,5842185 RALA v-ral simian leukemia viral oncogene homolog A (ras related) 3,9905252 RANGAP1 Ran GTPase activating protein 1 2,0652332 RAPGEF2 Rap guanine nucleotide exchange factor (GEF) 2 2,3149214 RBM10 RNA binding motif protein 10 2,4803293 RBM17 RNA binding motif protein 17 7,817026 RBM39 RNA binding motif prot	PRR5	proline rich 5 (renal)	3,3996272
PSMD1 proteasome (prosome, macropain) 26S subunit, non-ATPase, 1 3,2180703 PTBP3 polypyrimidine tract binding protein 3 2,700252 PTPRJ protein tyrosine phosphatase, receptor type, J 9,726045 PUS1 pseudouridylate synthase 1 3,5620408 RAB21 RAB21, member RAS oncogene family 4,593961 RAB26 RAB26, member RAS oncogene family 10,989472 RAB51D RAD51 paralog D 8,88894 RAD51D RAD51 paralog D 3,0131836 RAEI ribonucleic acid export 1 2,5842185 RALA v-ral simian leukemia viral oncogene homolog A (ras related) 3,9905252 RANGAPI Ran GTPase activating protein 1 2,0652332 RAPGEF2 Rap guanine nucleotide exchange factor (GEF) 2 2,3149214 RBM10 RNA binding motif protein 10 2,4803293 RBM17 RNA binding motif protein 17 7,8170266 RBM22 RNA binding motif protein 22 13,150335 RBM39 RNA binding motif protein, X-linked 12,280631 REXO2 RNA exonuclease 2 3,8344007 <	PRRG3	proline rich Gla (G-carboxyglutamic acid) 3 (transmembrane)	4,7942758
PTBP3 polypyrimidine tract binding protein 3 2,700252 PTPRJ protein tyrosine phosphatase, receptor type, J 9,726045 PUS1 pseudouridylate synthase 1 3,5620408 RAB21 RAB21, member RAS oncogene family 4,593961 RAB26 RAB26, member RAS oncogene family 10,989472 RABEP2 rabaptin, RAB GTPase binding effector protein 2 2,4751453 RAD51D RAD51 paralog D 8,88894 RAD9A RAD9 homolog A (S. pombe) 3,0131836 RAE1 ribonucleic acid export 1 2,5842185 RALA v-ral simian leukemia viral oncogene homolog A (ras related) 3,9905252 RANGAP1 Ran GTPase activating protein 1 2,0652332 RAPGEF2 Rap guanine nucleotide exchange factor (GEF) 2 2,3149214 RBM10 RNA binding motif protein 10 2,4803293 RBM17 RNA binding motif protein 10 2,4803293 RBM22 RNA binding motif protein 22 13,150335 RBM39 RNA binding motif protein 39 3,0128589 RBMX RNA exonuclease 2 3,8344007	PSMA6	proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 6	3,0850334
PTPRJ protein tyrosine phosphatase, receptor type, J 9,726045 PUS1 pseudouridylate synthase 1 3,5620408 RAB21 RAB21, member RAS oncogene family 4,593961 RAB26 RAB26, member RAS oncogene family 10,989472 RABEP2 rabaptin, RAB GTPase binding effector protein 2 2,4751453 RAD51D RAD51 paralog D 8,88894 RAD9A RAD9 homolog A (S. pombe) 3,0131836 RAE1 ribonucleic acid export 1 2,5842185 RALA v-ral simian leukemia viral oncogene homolog A (ras related) 3,9905252 RANGAPI Ran GTPase activating protein 1 2,0652332 RAPGEF2 Rap guanine nucleotide exchange factor (GEF) 2 2,3149214 RBM10 RNA binding motif protein 10 2,4803293 RBM17 RNA binding motif protein 17 7,8170266 RBM22 RNA binding motif protein 39 3,0128589 RBM3 RNA binding motif protein 39 3,0128589 RBMX RNA binding motif protein, X-linked 12,800631 REX02 RNA exonuclease 2 3,8344007	PSMD1	proteasome (prosome, macropain) 26S subunit, non-ATPase, 1	3,2180703
PUS1 pseudouridylate synthase 1 3,5620408 RAB21 RAB21, member RAS oncogene family 4,593961 RAB26 RAB26, member RAS oncogene family 10,989472 RABEP2 rabaptin, RAB GTPase binding effector protein 2 2,4751453 RAD51D RAD51 paralog D 8,88894 RAD9A RAD9 homolog A (S. pombe) 3,0131836 RAE1 ribonucleic acid export 1 2,5842185 RALA v-ral simian leukemia viral oncogene homolog A (ras related) 3,9905252 RANGAPI Ran GTPase activating protein 1 2,0652332 RAPGEF2 Rap guanine nucleotide exchange factor (GEF) 2 2,3149214 RBM10 RNA binding motif protein 10 2,4803293 RBM17 RNA binding motif protein 17 7,8170266 RBM22 RNA binding motif protein 22 13,150335 RBM39 RNA binding motif protein 39 3,0128589 RBMX RNA binding motif protein, X-linked 12,800631 REXO2 RNA exonuclease 2 3,8344007 RGS4 regulator of G-protein signaling 4 2,1463776 RIC8A </td <td>PTBP3</td> <td>polypyrimidine tract binding protein 3</td> <td>2,700252</td>	PTBP3	polypyrimidine tract binding protein 3	2,700252
RAB21 RAB21, member RAS oncogene family 4,593961 RAB26 RAB26, member RAS oncogene family 10,989472 RABEP2 rabaptin, RAB GTPase binding effector protein 2 2,4751453 RAD51D RAD51 paralog D 8,88894 RAD9A RAD9 homolog A (S. pombe) 3,0131836 RAE1 ribonucleic acid export 1 2,5842185 RALA v-ral simian leukemia viral oncogene homolog A (ras related) 3,9905252 RANGAP1 Ran GTPase activating protein 1 2,0652332 RAPGEF2 Rap guanine nucleotide exchange factor (GEF) 2 2,3149214 RBM10 RNA binding motif protein 10 2,4803293 RBM17 RNA binding motif protein 17 7,8170266 RBM22 RNA binding motif protein 22 13,150335 RBM39 RNA binding motif protein 39 3,0128589 RBMX RNA binding motif protein, X-linked 12,800631 REXO2 RNA exonuclease 2 3,8344007 RGS4 regulator of G-protein signaling 4 2,1463776 RIC8A RIC8 guanine nucleotide exchange factor A 2,5982232	PTPRJ	protein tyrosine phosphatase, receptor type, J	9,726045
RAB26 RAB26, member RAS oncogene family 10,989472 RABEP2 rabaptin, RAB GTPase binding effector protein 2 2,4751453 RAD51D RAD51 paralog D 8,88894 RAD9A RAD9 homolog A (S. pombe) 3,0131836 RAE1 ribonucleic acid export 1 2,5842185 RALA v-ral simian leukemia viral oncogene homolog A (ras related) 3,9905252 RANGAP1 Ran GTPase activating protein 1 2,0652332 RAPGEF2 Rap guanine nucleotide exchange factor (GEF) 2 2,3149214 RBM10 RNA binding motif protein 10 2,4803293 RBM17 RNA binding motif protein 17 7,8170266 RBM22 RNA binding motif protein 22 13,150335 RBM39 RNA binding motif protein 39 3,0128589 RBMX RNA binding motif protein, X-linked 12,800631 REXO2 RNA exonuclease 2 3,8344007 RGS4 regulator of G-protein signaling 4 2,1463776 RIC8A RIC8 guanine nucleotide exchange factor A 2,598232 RIPK4 receptor-interacting serine-threonine kinase 4 34,273823 RITA1 RBPJ interacting and tubulin associated 1	PUS1	pseudouridylate synthase 1	3,5620408
RABEP2 rabaptin, RAB GTPase binding effector protein 2 2,4751453 RAD51D RAD51 paralog D 8,88894 RAD9A RAD9A RAD9 homolog A (S. pombe) 3,0131836 RAE1 ribonucleic acid export 1 2,5842185 RALA v-ral simian leukemia viral oncogene homolog A (ras related) 3,9905252 RANGAP1 Ran GTPase activating protein 1 2,0652332 RAPGEF2 Rap guanine nucleotide exchange factor (GEF) 2 2,3149214 RBM10 RNA binding motif protein 10 2,4803293 RBM17 RNA binding motif protein 17 7,8170266 RBM22 RNA binding motif protein 22 13,150335 RBM39 RNA binding motif protein 39 3,0128589 RBMX RNA binding motif protein, X-linked 12,800631 REXO2 RNA binding motif protein, X-linked 12,800631 REXO2 RNA exonuclease 2 3,8344007 RGS4 regulator of G-protein signaling 4 2,1463776 RIC8A RIC8 guanine nucleotide exchange factor A 2,5982232 RIF44 receptor-interacting serine-threonine kinase 4 34,273823 RITA1 RBPJ interacting and tubulin associated 1 28,279858 RLTPR RGD motif, leucine rich repeats, tropomodulin domain and proline-rich containing 36,290955 RMDN3 regulator of microtubule dynamics 3 7,12068 RNF24 ring finger protein 24 18,757019	RAB21	RAB21, member RAS oncogene family	4,593961
RAD51D RAD51 paralog D 8,88894 RAD9A RAD9 homolog A (S. pombe) 3,0131836 RAE1 ribonucleic acid export 1 2,5842185 RALA v-ral simian leukemia viral oncogene homolog A (ras related) 3,9905252 RANGAP1 Ran GTPase activating protein 1 2,0652332 RAPGEF2 Rap guanine nucleotide exchange factor (GEF) 2 2,3149214 RBM10 RNA binding motif protein 10 2,4803293 RBM17 RNA binding motif protein 17 7,8170266 RBM22 RNA binding motif protein 22 13,150335 RBM39 RNA binding motif protein 39 3,0128589 RBMX RNA binding motif protein, X-linked 12,800631 REXO2 RNA exonuclease 2 3,8344007 RGS4 regulator of G-protein signaling 4 2,1463776 RICSA RICS guanine nucleotide exchange factor A 2,5982232 RIPK4 receptor-interacting serine-threonine kinase 4 34,273823 RITA1 RBPJ interacting and tubulin associated 1 28,279858 RLTPR RGD motif, leucine rich repeats, tropomodulin domain and proline-rich containing 36,290955 RMDN3 regulator of microtubule dynamics 3 7,12068 RNF24 ring finger protein 24 18,757019	RAB26	RAB26, member RAS oncogene family	10,989472
RAD9A RAD9 homolog A (S. pombe) 3,0131836 RAE1 ribonucleic acid export 1 2,5842185 RALA v-ral simian leukemia viral oncogene homolog A (ras related) 3,9905252 RANGAP1 Ran GTPase activating protein 1 2,0652332 RAPGEF2 Rap guanine nucleotide exchange factor (GEF) 2 2,3149214 RBM10 RNA binding motif protein 10 2,4803293 RBM17 RNA binding motif protein 17 7,8170266 RBM22 RNA binding motif protein 22 13,150335 RBM39 RNA binding motif protein 39 3,0128589 RBMX RNA binding motif protein, X-linked 12,800631 REXO2 RNA exonuclease 2 3,8344007 RGS4 regulator of G-protein signaling 4 2,1463776 RIC8A RIC8 guanine nucleotide exchange factor A 2,5982232 RIPK4 receptor-interacting serine-threonine kinase 4 34,273823 RITA1 RBPJ interacting and tubulin associated 1 28,279858 RLTPR RGD motif, leucine rich repeats, tropomodulin domain and proline-rich containing 36,290955 RMDN3 regulator of microtubule dynamics 3 7,12068 RNF24 ring finger protein 24 18,757019	RABEP2	rabaptin, RAB GTPase binding effector protein 2	2,4751453
RAEI ribonucleic acid export 1 2,5842185 RALA v-ral simian leukemia viral oncogene homolog A (ras related) 3,9905252 RANGAPI Ran GTPase activating protein 1 2,0652332 RAPGEF2 Rap guanine nucleotide exchange factor (GEF) 2 2,3149214 RBM10 RNA binding motif protein 10 2,4803293 RBM17 RNA binding motif protein 17 7,8170266 RBM22 RNA binding motif protein 22 13,150335 RBM39 RNA binding motif protein 39 3,0128589 RBMX RNA binding motif protein, X-linked 12,800631 REXO2 RNA exonuclease 2 3,8344007 RGS4 regulator of G-protein signaling 4 2,1463776 RIC8A RIC8 guanine nucleotide exchange factor A 2,5982232 RIPK4 receptor-interacting serine-threonine kinase 4 34,273823 RITA1 RBPJ interacting and tubulin associated 1 28,279858 RLTPR RGD motif, leucine rich repeats, tropomodulin domain and proline-rich containing 36,290955 RMDN3 regulator of microtubule dynamics 3 7,12068 RNF24 ring finger protein 24 18,757019	RAD51D	RAD51 paralog D	8,88894
RALA v-ral simian leukemia viral oncogene homolog A (ras related) 3,9905252 RANGAP1 Ran GTPase activating protein 1 2,0652332 RAPGEF2 Rap guanine nucleotide exchange factor (GEF) 2 2,3149214 RBM10 RNA binding motif protein 10 2,4803293 RBM17 RNA binding motif protein 17 7,8170266 RBM22 RNA binding motif protein 22 13,150335 RBM39 RNA binding motif protein 39 3,0128589 RBMX RNA binding motif protein, X-linked 12,800631 REXO2 RNA exonuclease 2 3,8344007 RGS4 regulator of G-protein signaling 4 2,1463776 RIC8A RIC8 guanine nucleotide exchange factor A 2,5982232 RIPK4 receptor-interacting serine-threonine kinase 4 34,273823 RITA1 RBPJ interacting and tubulin associated 1 28,279858 RLTPR RGD motif, leucine rich repeats, tropomodulin domain and proline-rich containing 36,290955 RMDN3 regulator of microtubule dynamics 3 7,12068 RNF24 ring finger protein 24 18,757019	RAD9A	RAD9 homolog A (S. pombe)	3,0131836
RANGAP1Ran GTPase activating protein 12,0652332RAPGEF2Rap guanine nucleotide exchange factor (GEF) 22,3149214RBM10RNA binding motif protein 102,4803293RBM17RNA binding motif protein 177,8170266RBM22RNA binding motif protein 2213,150335RBM39RNA binding motif protein 393,0128589RBMXRNA binding motif protein, X-linked12,800631REXO2RNA exonuclease 23,8344007RGS4regulator of G-protein signaling 42,1463776RIC8ARIC8 guanine nucleotide exchange factor A2,5982232RIPK4receptor-interacting serine-threonine kinase 434,273823RITA1RBPJ interacting and tubulin associated 128,279858RLTPRRGD motif, leucine rich repeats, tropomodulin domain and proline-rich containing36,290955RMDN3regulator of microtubule dynamics 37,12068RNF24ring finger protein 2418,757019	RAE1	ribonucleic acid export 1	2,5842185
RAPGEF2 Rap guanine nucleotide exchange factor (GEF) 2 2,3149214 RBM10 RNA binding motif protein 10 2,4803293 RBM17 RNA binding motif protein 17 7,8170266 RBM22 RNA binding motif protein 22 13,150335 RBM39 RNA binding motif protein 39 3,0128589 RBMX RNA binding motif protein, X-linked 12,800631 REXO2 RNA exonuclease 2 3,8344007 RGS4 regulator of G-protein signaling 4 2,1463776 RIC8A RIC8 guanine nucleotide exchange factor A 2,5982232 RIPK4 receptor-interacting serine-threonine kinase 4 34,273823 RITA1 RBPJ interacting and tubulin associated 1 28,279858 RLTPR RGD motif, leucine rich repeats, tropomodulin domain and proline-rich containing 36,290955 RMDN3 regulator of microtubule dynamics 3 7,12068 RNF24 ring finger protein 24 18,757019	RALA	v-ral simian leukemia viral oncogene homolog A (ras related)	3,9905252
RBM10 RNA binding motif protein 10 2,4803293 RBM17 RNA binding motif protein 17 7,8170266 RBM22 RNA binding motif protein 22 13,150335 RBM39 RNA binding motif protein 39 3,0128589 RBMX RNA binding motif protein, X-linked 12,800631 REXO2 RNA exonuclease 2 3,8344007 RGS4 regulator of G-protein signaling 4 2,1463776 RIC8A RIC8 guanine nucleotide exchange factor A 2,5982232 RIPK4 receptor-interacting serine-threonine kinase 4 34,273823 RITA1 RBPJ interacting and tubulin associated 1 28,279858 RLTPR RGD motif, leucine rich repeats, tropomodulin domain and proline-rich containing 36,290955 RMDN3 regulator of microtubule dynamics 3 7,12068 RNF24 ring finger protein 24 18,757019	RANGAP1	Ran GTPase activating protein 1	2,0652332
RBM17 RNA binding motif protein 17 7,8170266 RBM22 RNA binding motif protein 22 13,150335 RBM39 RNA binding motif protein 39 3,0128589 RBMX RNA binding motif protein, X-linked 12,800631 REXO2 RNA exonuclease 2 3,8344007 RGS4 regulator of G-protein signaling 4 2,1463776 RIC8A RIC8 guanine nucleotide exchange factor A 2,5982232 RIPK4 receptor-interacting serine-threonine kinase 4 34,273823 RITA1 RBPJ interacting and tubulin associated 1 28,279858 RLTPR RGD motif, leucine rich repeats, tropomodulin domain and proline-rich containing 36,290955 RMDN3 regulator of microtubule dynamics 3 7,12068 RNF24 ring finger protein 24 18,757019	RAPGEF2	Rap guanine nucleotide exchange factor (GEF) 2	2,3149214
RBM22 RNA binding motif protein 22 13,150335 RBM39 RNA binding motif protein 39 3,0128589 RBMX RNA binding motif protein, X-linked 12,800631 REXO2 RNA exonuclease 2 3,8344007 RGS4 regulator of G-protein signaling 4 2,1463776 RIC8A RIC8 guanine nucleotide exchange factor A 2,5982232 RIPK4 receptor-interacting serine-threonine kinase 4 34,273823 RITA1 RBPJ interacting and tubulin associated 1 28,279858 RLTPR RGD motif, leucine rich repeats, tropomodulin domain and proline-rich containing 36,290955 RMDN3 regulator of microtubule dynamics 3 7,12068 RNF24 ring finger protein 24 18,757019	RBM10	RNA binding motif protein 10	2,4803293
RBM39 RNA binding motif protein 39 RBMX RNA binding motif protein, X-linked REXO2 RNA exonuclease 2 RGS4 regulator of G-protein signaling 4 RIC8A RIC8 guanine nucleotide exchange factor A RIC8A RIC8 guanine nucleotide exchange factor A RIC8A RIC8 guanine nucleotide exchange factor A RITA1 RBPJ interacting serine-threonine kinase 4 RITA1 RGD motif, leucine rich repeats, tropomodulin domain and proline-rich containing RMDN3 regulator of microtubule dynamics 3 RNF24 ring finger protein 24 RNA binding motif protein 39 3,0128589 2,01280631 2,1463776 2,1463776 2,5982232 RITA1 RBPJ interacting and tubulin associated 1 28,279858 RLTPR RGD motif, leucine rich repeats, tropomodulin domain and proline-rich containing 36,290955 RMDN3 RNF24 ring finger protein 24 18,757019	RBM17	RNA binding motif protein 17	7,8170266
RBMX REXO2 RNA exonuclease 2 3,8344007 RGS4 RIC8A RIC8A RIPK4 RIPK4 RIC9D motif, leucine rich repeats, tropomodulin domain and proline-rich containing RBPJ regulator of microtubule dynamics 3 RIPK4 RIC9D motif, leucine ricn finger protein 24 RIPK4 RIC9D motif, leucine ricn finger protein 24 RIPK4 RIC9D motif, leucine rich repeats, tropomodulin domain and proline-rich containing RIC9D motif, leucine rich repeats, tropomodulin domain and proline-rich containing RIC9D motif, leucine rich repeats, tropomodulin domain and proline-rich containing RIC9D motif, leucine rich repeats, tropomodulin domain and proline-rich containing RIC9D motif, leucine rich repeats, tropomodulin domain and proline-rich containing RIC9D motif, leucine rich repeats, tropomodulin domain and proline-rich containing RIC9D motif, leucine rich repeats, tropomodulin domain and proline-rich containing RIC9D motif, leucine rich repeats, tropomodulin domain and proline-rich containing RIC9D motif, leucine rich repeats, tropomodulin domain and proline-rich containing RIC9D motif, leucine rich repeats, tropomodulin domain and proline-rich containing RIC9D motif, leucine rich repeats, tropomodulin domain and proline-rich containing RIC9D motif, leucine rich repeats, tropomodulin domain and proline-rich containing RIC9D motif, leucine rich repeats, tropomodulin domain and proline-rich containing RIC9D motif, leucine rich repeats, tropomodulin domain and proline-rich containing RIC9D motif, leucine rich repeats, tropomodulin domain and proline-rich containing RIC9D motif, leucine rich repeats, tropomodulin domain and proline-rich containing RIC9D motif, leucine rich repeats, tropomodulin domain and proline-rich containing RIC9D motif, leucine rich repeats, tropomodulin domain and proline-rich containing RIC9D motif, leucine rich repeats, tropomodulin domain and proline-rich containing	RBM22	RNA binding motif protein 22	13,150335
REXO2 ROS4 ROS4 RIC8A RIC8 guanine nucleotide exchange factor A RIC8A RIPK4 RIC8 guanine nucleotide exchange factor A RIPK4 RIPK4 REPJ interacting serine-threonine kinase 4 RITA1 REPJ interacting and tubulin associated 1 RIC8A RITA1 REPJ interacting and tubulin associated 1 RIC8A RITA1 REPJ interacting and tubulin associated 1 RIC8A RIC8 guanine nucleotide exchange factor A RIC8 guanine nucleotide exchange factor A RIC8A RIPK4 RIPK4 REPJ interacting and tubulin associated 1 RIC8A RIPK4 RIC8A RIC8 guanine nucleotide exchange factor A RIC8A RIPK4 RIC8A RIC8 guanine nucleotide exchange factor A RIC8A RIPK4 R	RBM39	RNA binding motif protein 39	3,0128589
RGS4 regulator of G-protein signaling 4 2,1463776 RIC8A RIC8 guanine nucleotide exchange factor A 2,5982232 RIPK4 receptor-interacting serine-threonine kinase 4 34,273823 RITA1 RBPJ interacting and tubulin associated 1 28,279858 RLTPR RGD motif, leucine rich repeats, tropomodulin domain and proline-rich containing 36,290955 RMDN3 regulator of microtubule dynamics 3 7,12068 RNF24 ring finger protein 24 18,757019	RBMX	RNA binding motif protein, X-linked	12,800631
RIC8A RIC8 guanine nucleotide exchange factor A 2,5982232 RIPK4 receptor-interacting serine-threonine kinase 4 34,273823 RITA1 RBPJ interacting and tubulin associated 1 28,279858 RLTPR RGD motif, leucine rich repeats, tropomodulin domain and proline-rich containing 36,290955 RMDN3 regulator of microtubule dynamics 3 7,12068 RNF24 ring finger protein 24 18,757019	REXO2	RNA exonuclease 2	3,8344007
RIPK4 receptor-interacting serine-threonine kinase 4 34,273823 RITA1 RBPJ interacting and tubulin associated 1 28,279858 RLTPR RGD motif, leucine rich repeats, tropomodulin domain and proline-rich containing 36,290955 RMDN3 regulator of microtubule dynamics 3 7,12068 RNF24 ring finger protein 24 18,757019	RGS4	regulator of G-protein signaling 4	2,1463776
RITA1 RBPJ interacting and tubulin associated 1 28,279858 RLTPR RGD motif, leucine rich repeats, tropomodulin domain and proline-rich containing 36,290955 RMDN3 regulator of microtubule dynamics 3 7,12068 RNF24 ring finger protein 24 18,757019	RIC8A	RIC8 guanine nucleotide exchange factor A	2,5982232
RLTPR RGD motif, leucine rich repeats, tropomodulin domain and proline-rich containing 36,290955 RMDN3 regulator of microtubule dynamics 3 7,12068 RNF24 ring finger protein 24 18,757019	RIPK4	receptor-interacting serine-threonine kinase 4	34,273823
RMDN3 regulator of microtubule dynamics 3 7,12068 RNF24 ring finger protein 24 18,757019	RITA1	RBPJ interacting and tubulin associated 1	28,279858
RNF24 ring finger protein 24 18,757019	RLTPR	RGD motif, leucine rich repeats, tropomodulin domain and proline-rich containing	36,290955
	RMDN3	regulator of microtubule dynamics 3	7,12068
RNH1 ribonuclease/angiogenin inhibitor 1 3,9486852	RNF24	ring finger protein 24	18,757019
	RNH1	ribonuclease/angiogenin inhibitor 1	3,9486852

Símbolo do gene	Descrição	Fold change
RPAIN	RPA interacting protein	2,2186954
RPL22	ribosomal protein L22	3,377963
RPL24	ribosomal protein L24	8,027987
RPS17	ribosomal protein S17	2,0169997
RPTOR	regulatory associated protein of MTOR, complex 1	3,1371596
RRAGD	Ras-related GTP binding D	10,887351
RSRC1	arginine/serine-rich coiled-coil 1	4,2618628
RSRC2	arginine/serine-rich coiled-coil 2	3,2136455
RTN3	reticulon 3	3,7927518
RXRA	retinoid X receptor, alpha	2,2301764
S1PR3	sphingosine-1-phosphate receptor 3	2,9137444
SAP30L	SAP30-like	9,638142
SAPCD2	suppressor APC domain containing 2	2,2167559
SART3	squamous cell carcinoma antigen recognized by T cells 3	9,240868
SCO1	SCO1 cytochrome c oxidase assembly protein	6,605855
SDHAF1	succinate dehydrogenase complex assembly factor 1	4,4464874
SEH1L	SEH1-like (S. cerevisiae)	5,2228994
SERINC3	serine incorporator 3	2,0496066
SETDB1	SET domain, bifurcated 1	4,8466086
SETX	senataxin	2,9863741
SFN	stratifin	3,0558329
SGOL2	shugoshin-like 2 (S. pombe)	2,90649
SH2D4A	SH2 domain containing 4A	6,0160246
SH3KBP1	SH3-domain kinase binding protein 1	9,883897
SIRPB1	signal-regulatory protein beta 1	3,0147476
SKAP2	src kinase associated phosphoprotein 2	6,9871736
SKIV2L	superkiller viralicidic activity 2-like (S. cerevisiae)	14,223301
SLC25A6	solute carrier family 25 (mitochondrial carrier; adenine nucleotide translocator), member 6	2,396147
SLC35F2	solute carrier family 35, member F2	3,3635168
SLC43A1	solute carrier family 43 (amino acid system L transporter), member 1	5,5011435

Símbolo do gene	Descrição	Fold change
SLC44A1	solute carrier family 44 (choline transporter), member 1	4,40627
SLC44A2	solute carrier family 44 (choline transporter), member 2	2,024557
SLC6A14	solute carrier family 6 (amino acid transporter), member 14	3,7849026
SLU7	SLU7 splicing factor homolog (S. cerevisiae)	5,8118086
SMEK2	SMEK homolog 2, suppressor of mek1 (Dictyostelium)	6,2929463
SMIM15	small integral membrane protein 15	8,776385
SMIM3	small integral membrane protein 3	13,252993
SMYD2	SET and MYND domain containing 2	3,7042835
SNHG15	small nucleolar RNA host gene 15 (non-protein coding)	2,2488694
SNHG9	small nucleolar RNA host gene 9 (non-protein coding)	3,347168
SNORA73B	small nucleolar RNA, H/ACA box 73B	4,3658433
SNRNP200	small nuclear ribonucleoprotein 200kDa (U5)	2,2046194
SNRPG	small nuclear ribonucleoprotein polypeptide G	2,177473
SNW1	SNW domain containing 1	3,110904
SNX27	sorting nexin family member 27	3,9467385
SNX5	sorting nexin 5	5,6110535
SOCS4	suppressor of cytokine signaling 4	7,0577445
SP1	Sp1 transcription factor	7,391192
SPOCK2	sparc/osteonectin, cwcv and kazal-like domains proteoglycan (testican) 2	9,824184
SPOPL	speckle-type POZ protein-like	3,9737864
SPPL2A	signal peptide peptidase like 2A	2,6099293
SPPL3	signal peptide peptidase like 3	6,729195
SRRM2	serine/arginine repetitive matrix 2	2,0165424
SRSF11	serine/arginine-rich splicing factor 11	3,6047382
SRSF4	serine/arginine-rich splicing factor 4	3,0403886
SRSF9	serine/arginine-rich splicing factor 9	2,2760541
SSBP4	single stranded DNA binding protein 4	4,8530188
STAG2	stromal antigen 2	3,8148928
STBD1	starch binding domain 1	2,6162577
STK25	serine/threonine kinase 25	2,0496404

Símbolo do gene	Descrição	Fold change
STK26	serine/threonine protein kinase 26	2,7437158
STK4	serine/threonine kinase 4	8,097762
STRAP	serine/threonine kinase receptor associated protein	2,412814
STX12	syntaxin 12	9,811886
STX4	syntaxin 4	4,9971647
SUOX	sulfite oxidase	4,0975184
SUPT6H	suppressor of Ty 6 homolog (S. cerevisiae)	3,2769208
SYNE1	spectrin repeat containing, nuclear envelope 1	5,0075874
TAF12	TAF12 RNA polymerase II, TATA box binding protein (TBP)-associated factor, 20kDa	2,674027
TARBP2	TAR (HIV-1) RNA binding protein 2	4,656592
TCEA1	transcription elongation factor A (SII), 1	2,1532059
THAP6	THAP domain containing 6	6,4521403
THTPA	thiamine triphosphatase	4,135742
TIMM17B	translocase of inner mitochondrial membrane 17 homolog B (yeast)	9,678005
TM2D1	TM2 domain containing 1	8,877234
TMEM120A	transmembrane protein 120A	4,2896166
TMEM135	transmembrane protein 135	6,4289823
TMEM141	transmembrane protein 141	2,3841817
TMEM160	transmembrane protein 160	2,066077
TMEM194A	transmembrane protein 194A	2,3539965
TMEM201	transmembrane protein 201	4,835519
TMEM203	transmembrane protein 203	4,95925
TMEM223	transmembrane protein 223	2,2982836
TMEM62	transmembrane protein 62	3,2100892
TMEM79	transmembrane protein 79	2,2787473
TNXB	tenascin XB	4,8716564
TPD52L1	tumor protein D52-like 1	2,0275712
TRA2B	transformer 2 beta homolog (Drosophila)	2,1831403
TRAF4	TNF receptor-associated factor 4	12,974371
TRIAP1	TP53 regulated inhibitor of apoptosis 1	4,3327

Símbolo do gene	Descrição	Fold change
TRIM8	tripartite motif containing 8	2,3161023
TRO	trophinin	2,0982807
TSC22D1	TSC22 domain family, member 1	2,5170348
TSPAN3	tetraspanin 3	11,209719
TTC38	tetratricopeptide repeat domain 38	6,0640745
TTLL1	tubulin tyrosine ligase-like family member 1	2,1679394
TTYH3	tweety family member 3	8,5305395
TUBA4A	tubulin, alpha 4a	6,4620624
UBP1	upstream binding protein 1 (LBP-1a)	8,813894
UBR1	ubiquitin protein ligase E3 component n-recognin 1	3810,9653
UBR7	ubiquitin protein ligase E3 component n-recognin 7 (putative)	2,6296082
UMAD1	UBAP1-MVB12-associated (UMA) domain containing 1	5,290721
UNC119B	unc-119 homolog B (C. elegans)	2,3542097
UPRT	uracil phosphoribosyltransferase (FUR1) homolog (S. cerevisiae)	2,5015843
UQCRQ	ubiquinol-cytochrome c reductase, complex III subunit VII, 9.5kDa	2,2189858
UROD	uroporphyrinogen decarboxylase	2,4377258
USP18	ubiquitin specific peptidase 18	9,202784
USP32	ubiquitin specific peptidase 32	4,1365886
VAV3	vav 3 guanine nucleotide exchange factor	2,9269874
VEGFA	vascular endothelial growth factor A	2,5520277
VIMP	VCP-interacting membrane protein	3,7804353
VPS29	vacuolar protein sorting 29 homolog (S. cerevisiae)	2,1600938
WDR33	WD repeat domain 33	3,747846
WDR55	WD repeat domain 55	2,688239
WNK2	WNK lysine deficient protein kinase 2	4,0575128
XIAP	X-linked inhibitor of apoptosis, E3 ubiquitin protein ligase	3,0394008
XXYLT1	xyloside xylosyltransferase 1	2,9981046
ZASP	ZO-2 associated speckle protein	2,5493133
ZBTB43	zinc finger and BTB domain containing 43	2,5296717
ZFAND5	zinc finger, AN1-type domain 5	2,6427877

Símbolo do gene	Descrição	Fold change
ZNF131	zinc finger protein 131	2,1868203
ZNF219	zinc finger protein 219	6,292853
ZNF22	zinc finger protein 22	5,9472303
ZNF274	zinc finger protein 274	2,5048566
ZNF574	zinc finger protein 574	4,9606647
ZNF627	zinc finger protein 627	2,5593843
ZNF692	zinc finger protein 692	13,702952
ZNF746	zinc finger protein 746	2,8360584
ZNF75A	zinc finger protein 75a	11,913692
ZNF770	zinc finger protein 770	5,802931
AAGAB	alpha- and gamma-adaptin binding protein	-5,2929196
ABAT	4-aminobutyrate aminotransferase	-2,6859176
ABCC5	ATP-binding cassette, sub-family C (CFTR/MRP), member 5	-2,7606177
ABCF1	ATP-binding cassette, sub-family F (GCN20), member 1	-2,5989988
ACAA1	acetyl-CoA acyltransferase 1	-2,1390717
ADAM15	ADAM metallopeptidase domain 15	-6,6891513
ADAMTS7	ADAM metallopeptidase with thrombospondin type 1 motif, 7	-2,523819
ADAMTSL5	ADAMTS-like 5	-8,859466
ADI1	acireductone dioxygenase 1	-2,2213926
AGAP3	ArfGAP with GTPase domain, ankyrin repeat and PH domain 3	-2,1012518
AGPS	alkylglycerone phosphate synthase	-2,9883685
AHCTF1	AT hook containing transcription factor 1	-9,786238
AIFM1	apoptosis-inducing factor, mitochondrion-associated, 1	-2,1129854
AKAP11	A kinase (PRKA) anchor protein 11	-7,664225
AKAP17A	A kinase (PRKA) anchor protein 17A	-2,8544743
AMBRA1	autophagy/beclin-1 regulator 1	-3,2166157
ANXA7	annexin A7	-2,393731
AP3D1	adaptor-related protein complex 3, delta 1 subunit	-2,0302804
AP3S2	adaptor-related protein complex 3, sigma 2 subunit	-2,2700243
APITD1	apoptosis-inducing, TAF9-like domain 1	-2,3169975

Símbolo do gene	Descrição	Fold change
ARFRP1	ADP-ribosylation factor related protein 1	-4,7693677
ARHGEF10L	Rho guanine nucleotide exchange factor (GEF) 10-like	-2,5156815
ARL4C	ADP-ribosylation factor-like 4C	-3,1194396
ARL8B	ADP-ribosylation factor-like 8B	-2,9199753
ATXN1L	ataxin 1-like	-2,1003351
AURKA	aurora kinase A	-4,752177
BATF	basic leucine zipper transcription factor, ATF-like	-5,4127016
BCR	breakpoint cluster region	-2,301143
BDH1	3-hydroxybutyrate dehydrogenase, type 1	-2,8002028
BLOC1S6	biogenesis of lysosomal organelles complex-1, subunit 6, pallidin	-2,3002517
C1D	C1D nuclear receptor corepressor	-2,0921042
C1QTNF9B-AS1	C1QTNF9B antisense RNA 1	-3,5470476
CCDC22	coiled-coil domain containing 22	-7,490013
CCDC94	coiled-coil domain containing 94	-3,3762298
CCSAP	centriole, cilia and spindle-associated protein	-10,56006
CD72	CD72 molecule	-6,572858
CD79A	CD79a molecule, immunoglobulin-associated alpha	-2,047069
CDK4	cyclin-dependent kinase 4	-5,59272
CEP131	centrosomal protein 131kDa	-6,007832
CHORDC1	cysteine and histidine-rich domain (CHORD) containing 1	-3,023666
CHST13	carbohydrate (chondroitin 4) sulfotransferase 13	-4,7996078
CLEC4M	C-type lectin domain family 4, member M	-5,404366
CLMN	calmin (calponin-like, transmembrane)	-2,7387533
CLSTN1	calsyntenin 1	-2,020874
COMMD1	copper metabolism (Murr1) domain containing 1	-3,0208979
COMMD7	COMM domain containing 7	-18,157776
COPRS	coordinator of PRMT5, differentiation stimulator	-2,0821679
CORO7	coronin 7	-3,4307487
COX6B1	cytochrome c oxidase subunit VIb polypeptide 1 (ubiquitous)	-2,6843467
CRELD2	cysteine-rich with EGF-like domains 2	-11,835448

Símbolo do gene	Descrição	Fold change
CSE1L	CSE1 chromosome segregation 1-like (yeast)	-20,1584
CSNK1G2	casein kinase 1, gamma 2	-4,2260714
CSNK2B	casein kinase 2, beta polypeptide	-2,9042604
CSTF1	cleavage stimulation factor, 3' pre-RNA, subunit 1, 50kDa	-3,2333717
CUTC	cutC copper transporter	-2,178566
CWC15	CWC15 spliceosome-associated protein	-6,3061533
CYC1	cytochrome c-1	-4,5551786
CYP2W1	cytochrome P450, family 2, subfamily W, polypeptide 1	-8,080125
D2HGDH	D-2-hydroxyglutarate dehydrogenase	-4,028193
DBNDD1	dysbindin (dystrobrevin binding protein 1) domain containing 1	-4,2745943
DCAF4	DDB1 and CUL4 associated factor 4	-3,1540377
DESI1	desumoylating isopeptidase 1	-6,1190047
DGKZ	diacylglycerol kinase, zeta	-2,874068
DHCR24	24-dehydrocholesterol reductase	-3,7039993
DHX15	DEAH (Asp-Glu-Ala-His) box helicase 15	-2,0420752
DMKN	dermokine	-3,115167
DOLPP1	dolichyldiphosphatase 1	-3,782434
DPP3	dipeptidyl-peptidase 3	-2,2123532
DSP	desmoplakin	-2,1804647
DTD1	D-tyrosyl-tRNA deacylase 1	-2,1552522
ECE2	endothelin converting enzyme 2	-3,566243
EEF2	eukaryotic translation elongation factor 2	-2,1659927
EFCAB14	EF-hand calcium binding domain 14	-4,8413205
EIF4H	eukaryotic translation initiation factor 4H	-2,930418
ELF1	E74-like factor 1 (ets domain transcription factor)	-2,7750058
EMID1	EMI domain containing 1	-10,326643
EMP2	epithelial membrane protein 2	-2,3751714
ENAH	enabled homolog (Drosophila)	-6,1335125
ENDOD1	endonuclease domain containing 1	-4,5174212
ENSA	endosulfine alpha	-5,188027

Símbolo do gene	Descrição	Fold change
ЕРНВ3	EPH receptor B3	-3,8891091
EPHB4	EPH receptor B4	-6,7226925
EPN2	epsin 2	-2,1659799
ETV2	ets variant 2	-6,643248
EVI5L	ecotropic viral integration site 5-like	-2,0410402
FAM129B	family with sequence similarity 129, member B	-2,1715121
FAM134B	family with sequence similarity 134, member B	-7,256479
FAM225A	family with sequence similarity 225, member A (non-protein coding)	-6,421997
FAM96B	family with sequence similarity 96, member B	-2,1001034
FAM98C	family with sequence similarity 98, member C	-4,89264
FASN	fatty acid synthase	-3,5025368
FBL	fibrillarin	-3,9281092
FBRSL1	fibrosin-like 1	-2,6955116
FBXO9	F-box protein 9	-2,336208
FGF2	fibroblast growth factor 2 (basic)	-9,736688
FN3KRP	fructosamine 3 kinase related protein	-2,016681
FOPNL	FGFR1OP N-terminal like	-2,415851
FOXRED2	FAD-dependent oxidoreductase domain containing 2	-2,3596628
GALR3	galanin receptor 3	-2,1316738
GATA6	GATA binding protein 6	-3,1181202
GFM2	G elongation factor, mitochondrial 2	-2,227495
GFOD2	glucose-fructose oxidoreductase domain containing 2	-6,766568
GJD4	gap junction protein, delta 4, 40.1kDa	-2,1706517
GLA	galactosidase, alpha	-2,0062141
GLI4	GLI family zinc finger 4	-2,1852627
GLMP	glycosylated lysosomal membrane protein	-2,5406945
GLTSCR2	glioma tumor suppressor candidate region gene 2	-2,1774802
GNL3L	guanine nucleotide binding protein-like 3 (nucleolar)-like	-4,1167665
GOLGA6L9	golgin A6 family-like 9	-2,129695
GPC1	glypican 1	-2,9381418

Símbolo do gene	Descrição	Fold change
GPSM1	G-protein signaling modulator 1	-3,2848282
GRB7	growth factor receptor-bound protein 7	-11,189248
HIGD1A	HIG1 hypoxia inducible domain family, member 1A	-8,090755
HIP1R	huntingtin interacting protein 1 related	-3,0645595
HIST1H2AH	histone cluster 1, H2ah	-2,4817002
HIST1H2BD	histone cluster 1, H2bd	-2,392691
HIST1H2BM	histone cluster 1, H2bm	-2,1833522
HIST1H3B	histone cluster 1, H3b	-2,6193638
HIST1H3G	histone cluster 1, H3g	-2,335098
HLA-B	major histocompatibility complex, class I, B	-3,2252867
HMGN3	high mobility group nucleosomal binding domain 3	-5,2988443
HN1L	hematological and neurological expressed 1-like	-2,3294353
HNRNPA1	heterogeneous nuclear ribonucleoprotein A1	-2,169152
HNRNPF	heterogeneous nuclear ribonucleoprotein F	-3,051739
HNRNPLL	heterogeneous nuclear ribonucleoprotein L-like	-4,230378
HOXC9	homeobox C9	-4,9784536
HR	hair growth associated	-3,2468128
HS6ST3	heparan sulfate 6-O-sulfotransferase 3	-2,1015387
HSF1	heat shock transcription factor 1	-2,6436298
HSPB11	heat shock protein family B (small), member 11	-2,285418
HTATSF1	HIV-1 Tat specific factor 1	-2,4179807
IER3IP1	immediate early response 3 interacting protein 1	-2,1418803
IFRD2	interferon-related developmental regulator 2	-2,2860188
IFT43	intraflagellar transport 43	-2,3908396
IMPDH2	IMP (inosine 5'-monophosphate) dehydrogenase 2	-2,4669912
INTS10	integrator complex subunit 10	-5,293075
IPO7	importin 7	-3,0450368
ISCU	iron-sulfur cluster assembly enzyme	-3,195842
ITFG1	integrin alpha FG-GAP repeat containing 1	-3,2470467
ITPRIPL2	inositol 1,4,5-trisphosphate receptor interacting protein-like 2	-2,7530239

Símbolo do gene	Descrição	Fold change
KCNH3	potassium channel, voltage gated eag related subfamily H, member 3	-2,084049
KCTD3	potassium channel tetramerization domain containing 3	-2,498637
KDM5B	lysine (K)-specific demethylase 5B	-2,131058
KIF13B	kinesin family member 13B	-91,965126
KIF16B	kinesin family member 16B	-3,3035116
KLC1	kinesin light chain 1	-4,786741
KRT10	keratin 10, type I	-2,7751315
KRTCAP2	keratinocyte associated protein 2	-2,3379166
KTN1	kinectin 1 (kinesin receptor)	-3,069541
LAMA5	laminin, alpha 5	-4,09859
LAPTM4B	lysosomal protein transmembrane 4 beta	-2,3483982
LEMD2	LEM domain containing 2	-4,696472
LETM1	leucine zipper-EF-hand containing transmembrane protein 1	-8,062406
LGALS1	lectin, galactoside-binding, soluble, 1	-2,6342762
LGALS8	lectin, galactoside-binding, soluble, 8	-3,5319982
LINC00842	long intergenic non-protein coding RNA 842	-7,2369986
LINC00923	long intergenic non-protein coding RNA 923	-2,2386606
LINC00999	long intergenic non-protein coding RNA 999	-5,2218347
LMNA	lamin A/C	-4,571909
lnc-THNSL1-2	lnc-THNSL1-2:1	-2,3165953
lnc-USP35-1	lnc-USP35-1:6	-3,406244
LOC100128398	uncharacterized LOC100128398	-2,3416495
LOC100131262	uncharacterized LOC100131262	-6,3869114
LOC100506639	uncharacterized LOC100506639	-6,6706543
LOC220729	succinate dehydrogenase complex, subunit A, flavoprotein (Fp) pseudogene	-3,0197678
LOC400558	uncharacterized LOC400558	-4,9332614
LOC494150	prohibitin pseudogene	-5,635226
LOC646626	uncharacterized LOC646626	-2,4349234
LPCAT3	lysophosphatidylcholine acyltransferase 3	-2,670983
LTBP4	latent transforming growth factor beta binding protein 4	-3,5154195

Símbolo do gene	Descrição	Fold change
MAGIX	MAGI family member, X-linked	-4,5269914
MAU2	MAU2 sister chromatid cohesion factor	-2,045707
MAX	MYC associated factor X	-2,120896
MCCC1	methylcrotonoyl-CoA carboxylase 1 (alpha)	-2,0774865
MEA1	male-enhanced antigen 1	-3,1565259
MEGF8	multiple EGF-like-domains 8	-4,7108526
MEN1	multiple endocrine neoplasia I	-2,4524145
METTL5	methyltransferase like 5	-4,0343995
MFSD3	major facilitator superfamily domain containing 3	-2,0848205
MIDN	midnolin	-10,793899
MISP	mitotic spindle positioning	-2,816114
MKRN1	makorin ring finger protein 1	-2,5742888
MLLT6	myeloid/lymphoid or mixed-lineage leukemia (trithorax homolog, Drosophila); translocated to, 6	-2,0465224
MLXIP	MLX interacting protein	-2,8017683
MORF4L1	mortality factor 4 like 1	-2,6798363
MPZL1	myelin protein zero-like 1	-3,3658054
MRPL11	mitochondrial ribosomal protein L11	-2,360939
MRPL23	mitochondrial ribosomal protein L23	-88,15924
MRRF	mitochondrial ribosome recycling factor	-4,163839
MSX2P1	msh homeobox 2 pseudogene 1	-2,6084547
MT1HL1	metallothionein 1H-like 1	-9,724997
NAB2	NGFI-A binding protein 2 (EGR1 binding protein 2)	-3,111529
NACC1	nucleus accumbens associated 1, BEN and BTB (POZ) domain containing	-3,6843805
NBAS	neuroblastoma amplified sequence	-2,7418654
NCAPH2	non-SMC condensin II complex, subunit H2	-2,1856527
ND3	NADH dehydrogenase, subunit 3 (complex I)	-2,8107672
NDRG1	N-myc downstream regulated 1	-3,4077754
NDUFA4	NDUFA4, mitochondrial complex associated	-14,3754225
NDUFB5	NADH dehydrogenase (ubiquinone) 1 beta subcomplex, 5, 16kDa	-2,2547612
NDUFS2	NADH dehydrogenase (ubiquinone) Fe-S protein 2, 49kDa (NADH-coenzyme Q reductase)	-2,1225271

Símbolo do gene	Descrição	Fold change
NECAP2	NECAP endocytosis associated 2	-2,2205353
NEDD1	neural precursor cell expressed, developmentally down-regulated 1	-3,1595058
NEURL1B	neuralized E3 ubiquitin protein ligase 1B	-3,1149
NIFK	nucleolar protein interacting with the FHA domain of MKI67	-5,023698
NIT2	nitrilase family, member 2	-2,1393163
NLN	neurolysin (metallopeptidase M3 family)	-6,376386
NLRC3	NLR family, CARD domain containing 3	-2,40186
NMRAL1	NmrA-like family domain containing 1	-3,9316032
NOLC1	nucleolar and coiled-body phosphoprotein 1	-6,374846
NOP10	NOP10 ribonucleoprotein	-2,8110738
NOXA1	NADPH oxidase activator 1	-2,1451428
NPIPB15	nuclear pore complex interacting protein family, member B15	-13,618871
NPIPB5	nuclear pore complex interacting protein family, member B5	-3,3224695
NRD1	nardilysin (N-arginine dibasic convertase)	-2,0889218
NRDE2	NRDE-2, necessary for RNA interference, domain containing	-3,6909707
NT5DC1	5'-nucleotidase domain containing 1	-5,8805113
NVL	nuclear VCP-like	-6,122587
NXT1	nuclear transport factor 2-like export factor 1	-2,3087385
OS9	osteosarcoma amplified 9, endoplasmic reticulum lectin	-3,2443798
OST4	oligosaccharyltransferase 4 homolog (S. cerevisiae)	-2,0051403
OTOF	otoferlin	-3,641103
OTUD5	OTU deubiquitinase 5	-2,0247128
PACSIN3	protein kinase C and casein kinase substrate in neurons 3	-6,0545473
PCDHGA8	protocadherin gamma subfamily A, 8	-38,153404
PDCD5	programmed cell death 5	-2,1940196
PDDC1	Parkinson disease 7 domain containing 1	-3,7425764
PDK2	pyruvate dehydrogenase kinase, isozyme 2	-10,300134
PFKFB2	6-phosphofructo-2-kinase/fructose-2,6-biphosphatase 2	-2,571652
PGAM4	phosphoglycerate mutase family member 4	-5,0351377
PGM3	phosphoglucomutase 3	-15,594176

PIK3C2A phosphatidylinositol-4-phosphate 3-kinase, catalytic subunit type 2 alpha PK1B protein kinase (cAMP-dependent, catalytic) inhibitor beta -4,3565197 PLA2G12A phospholipase A2, group XIIA -2,7039852 PLA2G4C phospholipase A2, group IVC (cytosolic, calcium-independent) -7,9805074 PMS2L2 postmeiotic segregation increased 2-like 2 pseudogene -130,75162 POLR1C polymerase (RNA) I polypeptide C, 30kDa -3,2844472 POP5 processing of precursor 5, ribonuclease P/MRP subunit (S. cerevisiae) -2,1498437 POR P450 (cytochrome) oxidoreductase -2,657064 PPID peptidylprolyl isomerase D -2,4218807 PPM1D protein phosphatase, Mg2+Mn2+ dependent, 1D -2,069484 PPP1R14A protein phosphatase 1, regulatory (inhibitor) subunit 14A -3,7316747 PPP1R9B protein phosphatase 1, regulatory subunit 9B -2,243625 PPHC protein phosphatase 4, catalytic subunit -3,2588272 PRDM2 PR domain containing 2, with ZNF domain -3,2588272 PRDM2 PR domain containing 2, with ZNF domain -3,2588272 PRDX1 peroxiredoxin 1 -2,827128 PRDX6 peroxiredoxin 6 -2,1845057 PREPL protein phosphatase in peroxiredoxin 6 -2,1845057 PREPL proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 4 -5,786049 PSMA5 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 4 -5,786049 PSMA5 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 5 -2,1566875 PSMD14 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 4 -5,786049 PSME3 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 5 -2,1566875 PSMD14 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 5 -2,1566875 PSMD14 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 5 -2,1566875 PSMD14 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 5 -2,1566875 PSMD14 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 5 -2,1566875 PSMD14 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 5 -2,1566875 PSMD14 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 5 -2,1566875 PSMD14 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 5 -2,1566875 PSMD14 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 5 -2,1566875 PSMD14 proteasome (p	Símbolo do gene	Descrição	Fold change
PIGO phosphatidylinositol glycan anchor biosynthesis, class O -2,2018077 PIK3C2A phosphatidylinositol-phosphate 3-kinase, catalytic subunit type 2 alpha -2,9991708 PKIB protein kinase (cAMP-dependent, catalytic) inhibitor beta -4,355179 PLA2G12A phospholipase A2, group XIIA -2,7039852 PLA2G4C phospholipase A2, group IVC (cytosolic, calcium-independent) -7,9805074 PMS2L2 postmeiotic segregation increased 2-like 2 pseudogene -130,75162 POLRIC polymerase (RNA) 1 polypeptide C, 30kDa -3,2844472 POP5 processing of precursor 5, ribonuclease P/MRP subunit (S. cerevisiae) -2,1498437 POR P450 (cytochrome) oxidoreductase -2,657064 PPID peptidylprolyl isomerase D -2,4218807 PPM1D protein phosphatase, Mg2+/Mn2+ dependent, 1D -2,069484 PPP1R14A protein phosphatase, Mg2+/Mn2+ dependent, 1D -2,069484 PPP1R9B protein phosphatase 1, regulatory subunit 9B -2,243625 PP4C protein phosphatase 4, catalytic subunit -2,3925273 PRDM2 PR domain containing 2, with ZNF domain -3,2588272 PRDX1 peroxiredoxin 1 -2,827128 PRDX6 peroxiredoxin 6 -2,1845057 PREPL proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 4 -5,786049 PSMA4 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 4 -5,786049 PSMA5 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 5 -2,1566875 PSMD14 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 4 -5,786049 PSMA5 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 4 -5,786049 PSMA6 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 4 -5,786049 PSMA5 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 5 -2,1566876 PSMD14 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 4 -5,786049 PSME3 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 5 -2,1566876 PSMD14 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 6 -2,2780126 PTPLB protein tyrosine phosphatase-like (proline instead of catalytic arginine), member b -2,5679467 PTRF polymerase I and transcript release factor -18,389963 PUF60 poly-U binding splicing factor 60KDa -2,212468 PWP1 PMP1 homolog (S. cerevisiae) -2,4212468	PHF1	PHD finger protein 1	-4,98603
PIK3C2A phosphatidylinositol-4-phosphate 3-kinase, catalytic subunit type 2 alpha PKIB protein kinase (cAMP-dependent, catalytic) inhibitor beta 4,3565197 PLA2G12A phospholipase A2, group XIIA -2,7039852 PLA2G4C phospholipase A2, group IVC (cytosolic, calcium-independent) -7,9805074 PMS2L2 postmeiotic segregation increased 2-like 2 pseudogene -130,75162 POLR1C polymerase (RNA) I polypeptide C, 30kDa -3,2844472 POP5 processing of precursor 5, ribonuclease P/MRP subunit (S. cerevisiae) -2,1498437 POR P450 (cytochrome) oxidoreductase -2,657064 PPID peptidylprolyl isomerase D -2,4218807 PPMID protein phosphatase, Mg2+Mn2+ dependent, ID -2,069484 PPP1R14A protein phosphatase 1, regulatory (inhibitor) subunit 14A -3,7316747 PPP1R0B protein phosphatase 1, regulatory subunit 9B -2,243625 PPP4C protein phosphatase 4, catalytic subunit -3,2588272 PRDM2 PR domain containing 2, with ZNF domain -3,2588272 PRDM2 PR domain containing 2, with ZNF domain -3,2588272 PRDM4 peroxiredoxin 1 -2,827128 PRDX6 peroxiredoxin 6 -2,1845057 PREPL protein phosphatase (prosome, macropain) subunit, alpha type, 4 -5,786049 PSMA5 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 4 -5,786049 PSMA5 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 4 -5,786049 PSMA5 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 4 -4,3534408 PSME3 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 5 -2,1566875 PSMD14 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 4 -5,786049 PSMA5 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 5 -2,1566875 PSMD14 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 4 -5,786049 PSME3 protein tyrosine phosphatase-like (proline instead of catalytic arginine), member b -2,5679467 PTRF polymerase I and transcript release factor -18,389963 PTFLB protein tyrosine phosphatase-like (proline instead of catalytic arginine), member b -2,5679467 PTRF polymerase I and transcript release factor -18,389963 PUF60 poly-U binding splicing factor 60KDa -2,212468 PWP1 PMP1 homolog (S. cerevisiae) -2,4425197	PHPT1	phosphohistidine phosphatase 1	-3,166122
PKIB protein kinase (cAMP-dependent, catalytic) inhibitor beta -4,3565197 PLA2G12A phospholipase A2, group XIIA -2,7039852 PLA2G4C phospholipase A2, group IVC (cytosolic, calcium-independent) -7,9805074 PMS2L2 postmeiotic segregation increased 2-like 2 pseudogene -130,75162 POLR1C polymerase (RNA) I polypeptide C, 30kDa -3,2844472 POP5 processing of precursor 5, ribonuclease P/MRP subunit (S. cerevisiae) -2,1498437 POR P450 (cytochrome) oxidoreductase -2,657064 PPID peptidylprolyl isomerase D -2,4218807 PPM1D protein phosphatase, Mg2+/Mn2+ dependent, 1D -2,069484 PPPIR14A protein phosphatase 1, regulatory (inhibitor) subunit 14A -3,7316747 PPPIR9B protein phosphatase 1, regulatory subunit 9B -2,243625 PPP4C protein phosphatase 4, catalytic subunit -2,3925273 PRDM2 PR domain containing 2, with ZNF domain -3,2588272 PRDX1 peroxiredoxin 1 -2,827128 PRDX6 peroxiredoxin 1 -2,827128 PRDX7 peroxiredoxin 6 -2,1845037 PREPL protein phosphatase (prosome, macropain) subunit, alpha type, 4 -2,934446 PSMA4 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 4 -5,786049 PSMA5 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 5 -2,1566875 PSMD14 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 5 -2,1566875 PSMD14 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 5 -2,1566875 PSMD14 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 5 -2,1566875 PSMD14 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 5 -2,1566875 PSMD14 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 5 -2,1566875 PSMD14 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 5 -2,1566875 PSMD15 protein tyrosine phosphatase-like (proline instead of catalytic arginine), member b -2,5670467 PTRF polymerase I and transcript release factor -18,389963 PUF60 poly-U binding splicing factor 60KDa -2,212468 PWP1 PWP1 homolog (S. cerevisiae) -2,4425197 RAB10 RAB10, member RAS oncogene family -2,2992651	PIGO	phosphatidylinositol glycan anchor biosynthesis, class O	-2,2018077
PLA2G12A phospholipase A2, group XIIA -2,7039852 PLA2G4C phospholipase A2, group IVC (cytosolic, calcium-independent) -7,9805074 PMS2L2 postmeiotic segregation increased 2-like 2 pseudogene -130,75162 POLR1C polymerase (RNA) I polypeptide C, 30kDa -3,2844472 POP5 processing of precursor 5, ribonuclease P/MRP subunit (S. cerevisiae) -2,1498437 POR P450 (cytochrome) oxidoreductase -2,657064 PPID peptidylprolyl isomerase D -2,4218807 PPM1D protein phosphatase, Mg2+/Mn2+ dependent, ID -2,069484 PPPIR14A protein phosphatase I, regulatory (inhibitor) subunit 14A -3,7316747 PPP1R9B protein phosphatase I, regulatory subunit 9B -2,243625 PPP4C protein phosphatase 4, catalytic subunit -2,3925273 PRDM2 PR domain containing 2, with ZNF domain -3,2588272 PRDX1 peroxiredoxin 1 -2,827128 PRDX6 peroxiredoxin 6 -2,1845057 PREPL protein phosphatase I/ peroxiredoxin 6 -2,1845057 PREPL protein protein phosphatase I/ peroxiredoxin 6 -2,1845057 PSMA4 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 4 -4,2934446 PSMA4 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 5 -2,1566875 PSMD14 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 5 -2,1566875 PSMD14 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 5 -2,1566875 PSMD14 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 5 -2,1566875 PSMD15 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 5 -2,1566875 PSMD14 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 5 -2,1566875 PSMD15 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 5 -2,1566875 PSMD16 protein tyrosine phosphatase-like (proline instead of catalytic arginine), member b -2,5679467 PTRF polymerase I and transcript release factor -18,389963 PUF60 poly-U binding splicing factor 60KDa -2,121468 PWP1 PWP1 homolog (S. cerevisiae) -2,4425197 RAB10 RAB10, member RAS oncogene family -2,2992651	PIK3C2A	phosphatidylinositol-4-phosphate 3-kinase, catalytic subunit type 2 alpha	-2,9991708
PLA2G4C phospholipase A2, group IVC (cytosolic, calcium-independent) PMS2L2 postmeiotic segregation increased 2-like 2 pseudogene POLR1C polymerase (RNA) I polypeptide C, 30kDa POPS processing of precursor 5, ribonuclease P/MRP subunit (S. cerevisiae) POPS processing of precursor 5, ribonuclease P/MRP subunit (S. cerevisiae) POPS processing of precursor 5, ribonuclease P/MRP subunit (S. cerevisiae) POPS PA50 (cytochrome) oxidoreductase PPID peptidylprolyl isomerase D PPMID peptidylprolyl isomerase D PPMID protein phosphatase, Mg2+/Mn2+ dependent, 1D PPMID protein phosphatase 1, regulatory (inhibitor) subunit 14A PPP1R14A protein phosphatase 1, regulatory subunit 9B PPP1R14A protein phosphatase 1, regulatory subunit 9B PPP1R1BPB protein phosphatase 4, catalytic subunit PPP1R1BPB proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 4 PSMA4 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 4 PSMA5 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 5 PSMD14 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 5 PSMD14 proteasome (prosome, macropain) activator subunit 3 (PA28 gamma; Ki) PPPLB protein tyrosine phosphatase-like (proline instead of catalytic arginine), member b PTRF polymerase I and transcript release factor PTRF polymerase I and transcript release factor PPRF polymeras	PKIB	protein kinase (cAMP-dependent, catalytic) inhibitor beta	-4,3565197
PMS2L2 postmeiotic segregation increased 2-like 2 pseudogene -130,75162 POLR1C polymerase (RNA) I polypeptide C, 30kDa -3,2844472 POP5 processing of precursor 5, ribonuclease P/MRP subunit (S. cerevisiae) -2,1498437 POR P450 (cytochrome) oxidoreductase -2,657064 PPID peptidylprolyl isomerase D -2,24218807 PPMID protein phosphatase, Mg2+/Mn2+ dependent, 1D -2,069484 PPP1R14A protein phosphatase 1, regulatory (inhibitor) subunit 14A -3,7316747 PPP1R9B protein phosphatase 1, regulatory subunit 9B -2,243625 PPP4C protein phosphatase 4, catalytic subunit -2,3925273 PRDM2 PR domain containing 2, with ZNF domain -3,2588272 PRDX1 peroxiredoxin 1 -2,827128 PRDX6 peroxiredoxin 6 -2,1845057 PREPL prolyl endopeptidase-like -4,2934446 PSMA4 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 4 -5,786049 PSMA5 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 5 -2,1566875 PSMD14 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 5 -2,1566875 PSMD14 proteasome (prosome, macropain) 26S subunit, non-ATPase, 14 -4,3534408 PSME3 proteasome (prosome, macropain) activator subunit 3 (PA28 gamma; Ki) -2,7507126 PTPLB protein tyrosine phosphatase-like (proline instead of catalytic arginine), member b -2,5670426 PTRF polymerase I and transcript release factor -18,389963 PUF60 poly-U binding splicing factor 60KDa -2,212468 PWP1 PWP1 bomolog (S. cerevisiae) -2,4425197 RAB10 RAB10, member RAS oncogene family -2,2992651	PLA2G12A	phospholipase A2, group XIIA	-2,7039852
POLRIC polymerase (RNA) I polypeptide C, 30kDa -3,2844472 POP5 processing of precursor 5, ribonuclease P/MRP subunit (S. cerevisiae) -2,1498437 POR P450 (cytochrome) oxidoreductase -2,657064 PPID peptidylprolyl isomerase D -2,4218807 PPMID protein phosphatase, Mg2+/Mn2+ dependent, 1D -2,069484 PPPIR14A protein phosphatase 1, regulatory (inhibitor) subunit 14A -3,7316747 PPPIR9B protein phosphatase 1, regulatory subunit 9B -2,243625 PPP4C protein phosphatase 4, catalytic subunit -2,3925273 PRDM2 PR domain containing 2, with ZNF domain -3,2588272 PRDX1 peroxiredoxin 1 -2,827128 PRDX6 peroxiredoxin 1 -2,827128 PRDX6 peroxiredoxin 6 -2,1845057 PREPL proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 4 -5,786049 PSMA4 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 5 -2,1566875 PSMD14 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 5 -2,1566875 PSMD14 proteasome (prosome, macropain) 26S subunit, non-ATPase, 14 -4,3534408 PSME3 proteasome (prosome, macropain) activator subunit 3 (PA28 gamma; Ki) -2,7507126 PTPLB protein tyrosine phosphatase-like (proline instead of catalytic arginine), member b -2,5679467 PTRF polymerase I and transcript release factor -18,389963 PUF60 poly-U binding splicing factor 60KDa -2,212468 PWP1 PWP1 homolog (S. cerevisiae) -2,4425197 RAB10 RAB10, member RAS oncogene family -2,2992651	PLA2G4C	phospholipase A2, group IVC (cytosolic, calcium-independent)	-7,9805074
POP5 processing of precursor 5, ribonuclease P/MRP subunit (S. cerevisiae) POR P450 (cytochrome) oxidoreductase PHID peptidylprolyl isomerase D -2,4218807 PPMID protein phosphatase, Mg2+/Mn2+ dependent, ID -2,069484 PPP1R14A protein phosphatase 1, regulatory (inhibitor) subunit 14A -3,7316747 PPP1R9B protein phosphatase 1, regulatory subunit 9B -2,243625 PPP4C protein phosphatase 4, catalytic subunit -2,3925273 PRDM2 PR domain containing 2, with ZNF domain -3,2588272 PRDX1 peroxiredoxin 1 -2,827128 PRDX6 peroxiredoxin 6 -2,1845057 PREPL proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 4 -2,3934446 PSMA4 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 5 PSMD14 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 5 PSMD14 proteasome (prosome, macropain) 26S subunit, non-ATPase, 14 PSME3 proteasome (prosome, macropain) activator subunit 3 (PA28 gamma; Ki) PTPLB protein tyrosine phosphatase-like (proline instead of catalytic arginine), member b -2,5679467 PTRF polymerase I and transcript release factor -18,389963 PUF60 poly-U binding splicing factor 60KDa -2,124425197 RAB10 RAB10, member RAS oncogene family -2,14925651	PMS2L2	postmeiotic segregation increased 2-like 2 pseudogene	-130,75162
POR P450 (cytochrome) oxidoreductase -2,657064 PPID peptidylprolyl isomerase D -2,4218807 PPM1D protein phosphatase, Mg2+/Mn2+ dependent, 1D -2,069484 PPP1R14A protein phosphatase 1, regulatory (inhibitor) subunit 14A -3,7316747 PPP1R9B protein phosphatase 1, regulatory subunit 9B -2,243625 PPP4C protein phosphatase 4, catalytic subunit -2,3925273 PRDM2 PR domain containing 2, with ZNF domain -3,2588272 PRDX1 peroxiredoxin 1 -2,827128 PRDX6 peroxiredoxin 6 -2,1845057 PREPL prolyl endopeptidase-like -4,2934446 PSMA4 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 4 -5,786049 PSMA5 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 5 -2,1566875 PSMD14 proteasome (prosome, macropain) 26S subunit, non-ATPase, 14 -4,3534408 PSME3 proteasome (prosome, macropain) activator subunit 3 (PA28 gamma; Ki) -2,7507126 PTPLB protein tyrosine phosphatase-like (proline instead of catalytic arginine), member b -2,5679467 PTRF polymerase I and transcript release factor -18,389963 PUF60 poly-U binding splicing factor 60KDa -2,212468 PWP1 PWP1 homolog (S. cerevisiae) -2,4425197 RAB10 RAB10, member RAS oncogene family -2,2992651	POLR1C	polymerase (RNA) I polypeptide C, 30kDa	-3,2844472
PPIID peptidylprolyl isomerase D -2,4218807 PPM1D protein phosphatase, Mg2+/Mn2+ dependent, 1D -2,069484 PPP1R14A protein phosphatase 1, regulatory (inhibitor) subunit 14A -3,7316747 PPP1R9B protein phosphatase 1, regulatory subunit 9B -2,243625 PPP4C protein phosphatase 4, catalytic subunit -2,3925273 PRDM2 PR domain containing 2, with ZNF domain -3,2588272 PRDX1 peroxiredoxin 1 -2,827128 PRDX6 peroxiredoxin 6 -2,1845057 PREPL prolyl endopeptidase-like -4,2934446 PSMA4 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 4 -5,786049 PSMA5 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 5 -2,1566875 PSMD14 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 5 -2,1566875 PSMD14 proteasome (prosome, macropain) 26S subunit, non-ATPase, 14 -4,3534408 PSME3 proteasome (prosome, macropain) activator subunit 3 (PA28 gamma; Ki) -2,7507126 PTPLB protein tyrosine phosphatase-like (proline instead of catalytic arginine), member b PTRF polymerase I and transcript release factor -18,389963 PUF60 poly-U binding splicing factor 60KDa -2,212468 PWP1 PWP1 homolog (S. cerevisiae) -2,4425197 RAB10 RAB10, member RAS oncogene family -2,2992651	POP5	processing of precursor 5, ribonuclease P/MRP subunit (S. cerevisiae)	-2,1498437
PPM1D protein phosphatase, Mg2+/Mn2+ dependent, 1D -2,069484 PPP1R14A protein phosphatase 1, regulatory (inhibitor) subunit 14A -3,7316747 PPP1R9B protein phosphatase 1, regulatory subunit 9B -2,243625 PPP4C protein phosphatase 4, catalytic subunit -2,3925273 PRDM2 PR domain containing 2, with ZNF domain -3,2588272 PRDX1 peroxiredoxin 1 -2,827128 PRDX6 peroxiredoxin 6 -2,1845057 PREPL prolyl endopeptidase-like -4,2934446 PSMA4 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 4 PSMA5 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 5 -2,1566875 PSMD14 proteasome (prosome, macropain) 26S subunit, non-ATPase, 14 -4,3534408 PSME3 proteasome (prosome, macropain) activator subunit 3 (PA28 gamma; Ki) -2,7507126 PTPLB protein tyrosine phosphatase-like (proline instead of catalytic arginine), member b -2,5679467 PTRF polymerase I and transcript release factor -18,389963 PUF60 poly-U binding splicing factor 60KDa -2,212468 PWP1 PWP1 homolog (S. cerevisiae) -2,4425197 RAB10 RAB10, member RAS oncogene family -2,2992651	POR	P450 (cytochrome) oxidoreductase	-2,657064
PPP1R14A protein phosphatase 1, regulatory (inhibitor) subunit 14A -3,7316747 PPP1R9B protein phosphatase 1, regulatory subunit 9B -2,243625 PPP4C protein phosphatase 4, catalytic subunit -2,3925273 PRDM2 PR domain containing 2, with ZNF domain -3,2588272 PRDX1 peroxiredoxin 1 -2,827128 PRDX6 peroxiredoxin 6 -2,1845057 PREPL prolyl endopeptidase-like -4,2934446 PSMA4 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 4 -5,786049 PSMA5 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 5 -2,1566875 PSMD14 proteasome (prosome, macropain) 26S subunit, non-ATPase, 14 -4,3534408 PSME3 proteasome (prosome, macropain) activator subunit 3 (PA28 gamma; Ki) -2,7507126 PTPLB protein tyrosine phosphatase-like (proline instead of catalytic arginine), member b -2,5679467 PTRF polymerase I and transcript release factor -18,389963 PUF60 poly-U binding splicing factor 60KDa -2,212468 PWP1 PWP1 homolog (S. cerevisiae) -2,4425197 RAB10 RAB10, member RAS oncogene family -2,2992651	PPID	peptidylprolyl isomerase D	-2,4218807
PPP1R9B protein phosphatase 1, regulatory subunit 9B -2,243625 PPP4C protein phosphatase 4, catalytic subunit -2,3925273 PRDM2 PR domain containing 2, with ZNF domain -3,2588272 PRDX1 peroxiredoxin 1 -2,827128 PRDX6 peroxiredoxin 6 -2,1845057 PREPL prolyl endopeptidase-like -4,2934446 PSMA4 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 4 -5,786049 PSMA5 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 5 -2,1566875 PSMD14 proteasome (prosome, macropain) 26S subunit, non-ATPase, 14 -4,3534408 PSME3 proteasome (prosome, macropain) activator subunit 3 (PA28 gamma; Ki) -2,7507126 PTPLB protein tyrosine phosphatase-like (proline instead of catalytic arginine), member b -2,5679467 PTRF polymerase I and transcript release factor -18,389963 PUF60 poly-U binding splicing factor 60KDa -2,212468 PWP1 PWP1 homolog (S. cerevisiae) -2,4425197 RAB10 RAB10, member RAS oncogene family -2,2992651	PPM1D	protein phosphatase, Mg2+/Mn2+ dependent, 1D	-2,069484
PPP4C protein phosphatase 4, catalytic subunit -2,3925273 PRDM2 PR domain containing 2, with ZNF domain -3,2588272 PRDX1 peroxiredoxin 1 -2,827128 PRDX6 peroxiredoxin 6 -2,1845057 PREPL prolyl endopeptidase-like -4,2934446 PSMA4 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 4 -5,786049 PSMA5 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 5 -2,1566875 PSMD14 proteasome (prosome, macropain) 26S subunit, non-ATPase, 14 -4,3534408 PSME3 proteasome (prosome, macropain) activator subunit 3 (PA28 gamma; Ki) -2,7507126 PTPLB protein tyrosine phosphatase-like (proline instead of catalytic arginine), member b -2,5679467 PTRF polymerase I and transcript release factor -18,389963 PUF60 poly-U binding splicing factor 60KDa -2,212468 PWP1 PWP1 homolog (S. cerevisiae) -2,4425197 RAB10 RAB10, member RAS oncogene family -2,2992651	PPP1R14A	protein phosphatase 1, regulatory (inhibitor) subunit 14A	-3,7316747
PRDM2 PR domain containing 2, with ZNF domain -3,2588272 PRDX1 peroxiredoxin 1 -2,827128 PRDX6 peroxiredoxin 6 -2,1845057 PREPL prolyl endopeptidase-like PSMA4 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 4 PSMA5 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 5 PSMD14 proteasome (prosome, macropain) 26S subunit, non-ATPase, 14 PSME3 proteasome (prosome, macropain) activator subunit 3 (PA28 gamma; Ki) -2,7507126 PTPLB protein tyrosine phosphatase-like (proline instead of catalytic arginine), member b -2,5679467 PTRF polymerase I and transcript release factor -18,389963 PUF60 poly-U binding splicing factor 60KDa -2,212468 PWP1 PWP1 homolog (S. cerevisiae) RAB10 RAB10, member RAS oncogene family	PPP1R9B	protein phosphatase 1, regulatory subunit 9B	-2,243625
PRDX1 peroxiredoxin 1 -2,827128 PRDX6 peroxiredoxin 6 -2,1845057 PREPL prolyl endopeptidase-like -4,2934446 PSMA4 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 4 -5,786049 PSMA5 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 5 -2,1566875 PSMD14 proteasome (prosome, macropain) 26S subunit, non-ATPase, 14 -4,3534408 PSME3 proteasome (prosome, macropain) activator subunit 3 (PA28 gamma; Ki) -2,7507126 PTPLB protein tyrosine phosphatase-like (proline instead of catalytic arginine), member b -2,5679467 PTRF polymerase I and transcript release factor -18,389963 PUF60 poly-U binding splicing factor 60KDa -2,212468 PWP1 PWP1 homolog (S. cerevisiae) -2,4425197 RAB10 RAB10, member RAS oncogene family -2,2992651	PPP4C	protein phosphatase 4, catalytic subunit	-2,3925273
PRDX6 peroxiredoxin 6 -2,1845057 PREPL prolyl endopeptidase-like -4,2934446 PSMA4 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 4 -5,786049 PSMA5 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 5 -2,1566875 PSMD14 proteasome (prosome, macropain) 26S subunit, non-ATPase, 14 -4,3534408 PSME3 proteasome (prosome, macropain) activator subunit 3 (PA28 gamma; Ki) -2,7507126 PTPLB protein tyrosine phosphatase-like (proline instead of catalytic arginine), member b -2,5679467 PTRF polymerase I and transcript release factor -18,389963 PUF60 poly-U binding splicing factor 60KDa -2,212468 PWP1 PWP1 homolog (S. cerevisiae) -2,4425197 RAB10 RAB10, member RAS oncogene family -2,2992651	PRDM2	PR domain containing 2, with ZNF domain	-3,2588272
PREPL prolyl endopeptidase-like -4,2934446 PSMA4 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 4 -5,786049 PSMA5 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 5 -2,1566875 PSMD14 proteasome (prosome, macropain) 26S subunit, non-ATPase, 14 -4,3534408 PSME3 proteasome (prosome, macropain) activator subunit 3 (PA28 gamma; Ki) -2,7507126 PTPLB protein tyrosine phosphatase-like (proline instead of catalytic arginine), member b -2,5679467 PTRF polymerase I and transcript release factor -18,389963 PUF60 poly-U binding splicing factor 60KDa -2,212468 PWP1 PWP1 homolog (S. cerevisiae) -2,4425197 RAB10 RAB10, member RAS oncogene family -2,2992651	PRDX1	peroxiredoxin 1	-2,827128
PSMA4 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 4 PSMA5 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 5 PSMD14 proteasome (prosome, macropain) 26S subunit, non-ATPase, 14 PSME3 proteasome (prosome, macropain) activator subunit 3 (PA28 gamma; Ki) PTPLB protein tyrosine phosphatase-like (proline instead of catalytic arginine), member b PTRF polymerase I and transcript release factor PUF60 poly-U binding splicing factor 60KDa PWP1 PWP1 homolog (S. cerevisiae) PWP1 PWP1 homolog (S. cerevisiae) PAB10 RAB10, member RAS oncogene family	PRDX6	peroxiredoxin 6	-2,1845057
PSMA5 proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 5 PSMD14 proteasome (prosome, macropain) 26S subunit, non-ATPase, 14 PSME3 proteasome (prosome, macropain) activator subunit 3 (PA28 gamma; Ki) PTPLB protein tyrosine phosphatase-like (proline instead of catalytic arginine), member b PTRF polymerase I and transcript release factor PUF60 poly-U binding splicing factor 60KDa PWP1 PWP1 homolog (S. cerevisiae) PWP1 PWP1 homolog (S. cerevisiae) PAB10 RAB10, member RAS oncogene family -2,1566875 -2,1566875 -2,1566875 -2,1566875 -2,7507126 -2,7507126 -2,5679467 -2,5679467 -18,389963 -2,212468 -2,212468 -2,212468	PREPL	prolyl endopeptidase-like	-4,2934446
PSMD14 proteasome (prosome, macropain) 26S subunit, non-ATPase, 14 -4,3534408 PSME3 proteasome (prosome, macropain) activator subunit 3 (PA28 gamma; Ki) -2,7507126 PTPLB protein tyrosine phosphatase-like (proline instead of catalytic arginine), member b -2,5679467 PTRF polymerase I and transcript release factor -18,389963 PUF60 poly-U binding splicing factor 60KDa -2,212468 PWP1 PWP1 homolog (S. cerevisiae) -2,4425197 RAB10 RAB10, member RAS oncogene family -2,2992651	PSMA4	proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 4	-5,786049
PSME3 proteasome (prosome, macropain) activator subunit 3 (PA28 gamma; Ki) -2,7507126 PTPLB protein tyrosine phosphatase-like (proline instead of catalytic arginine), member b -2,5679467 PTRF polymerase I and transcript release factor -18,389963 PUF60 poly-U binding splicing factor 60KDa -2,212468 PWP1 PWP1 homolog (S. cerevisiae) -2,4425197 RAB10 RAB10, member RAS oncogene family -2,2992651	PSMA5	proteasome (prosome, macropain) subunit, alpha type, 5	-2,1566875
PTPLB protein tyrosine phosphatase-like (proline instead of catalytic arginine), member b PTRF polymerase I and transcript release factor PUF60 poly-U binding splicing factor 60KDa PWP1 PWP1 homolog (S. cerevisiae) PWP1 RAB10 RAB10, member RAS oncogene family -2,2992651	PSMD14	proteasome (prosome, macropain) 26S subunit, non-ATPase, 14	-4,3534408
PTRF polymerase I and transcript release factor PUF60 poly-U binding splicing factor 60KDa -2,212468 PWP1 PWP1 homolog (S. cerevisiae) -2,4425197 RAB10 RAB10, member RAS oncogene family -2,2992651	PSME3	proteasome (prosome, macropain) activator subunit 3 (PA28 gamma; Ki)	-2,7507126
PUF60 poly-U binding splicing factor 60KDa -2,212468 PWP1 PWP1 homolog (S. cerevisiae) -2,4425197 RAB10 RAB10, member RAS oncogene family -2,2992651	PTPLB	protein tyrosine phosphatase-like (proline instead of catalytic arginine), member b	-2,5679467
PWP1 PWP1 homolog (S. cerevisiae) -2,4425197 RAB10 RAB10, member RAS oncogene family -2,2992651	PTRF	polymerase I and transcript release factor	-18,389963
RAB10 RAB10, member RAS oncogene family -2,2992651	PUF60	poly-U binding splicing factor 60KDa	-2,212468
,	PWP1	PWP1 homolog (S. cerevisiae)	-2,4425197
RAB20 RAB20, member RAS oncogene family -2,3705363	RAB10	RAB10, member RAS oncogene family	-2,2992651
	RAB20	RAB20, member RAS oncogene family	-2,3705363

Símbolo do gene	Descrição	Fold change
RAB28	RAB28, member RAS oncogene family	-2,6096222
RAB44	RAB44, member RAS oncogene family	-84,04012
RAD51	RAD51 recombinase	-2,3379693
RALGAPA1	Ral GTPase activating protein, alpha subunit 1 (catalytic)	-2,9545546
RARS2	arginyl-tRNA synthetase 2, mitochondrial	-18,907488
RBBP8	retinoblastoma binding protein 8	-3,4830153
RBMS1	RNA binding motif, single stranded interacting protein 1	-3,3417778
RER1	retention in endoplasmic reticulum sorting receptor 1	-5,7493443
RNF11	ring finger protein 11	-2,3538067
RNF111	ring finger protein 111	-2,4629753
RNF135	ring finger protein 135	-2,2273464
RNF41	ring finger protein 41, E3 ubiquitin protein ligase	-2,163884
RNF44	ring finger protein 44	-4,1577454
RNPS1	RNA binding protein S1, serine-rich domain	-3,64213
RPA2	replication protein A2, 32kDa	-2,6584783
RPA3	replication protein A3, 14kDa	-4,265109
RPL26L1	ribosomal protein L26-like 1	-2,2503588
RPL32P3	ribosomal protein L32 pseudogene 3	-7,2251635
RPL4	ribosomal protein L4	-2,1298976
RPS6KA4	ribosomal protein S6 kinase, 90kDa, polypeptide 4	-3,0383885
RPS6KA5	ribosomal protein S6 kinase, 90kDa, polypeptide 5	-2,4510694
RRN3	RRN3 RNA polymerase I transcription factor homolog (S. cerevisiae)	-7,377829
RRP1	ribosomal RNA processing 1	-2,251745
S100A11	S100 calcium binding protein A11	-3,2847424
SARS2	seryl-tRNA synthetase 2, mitochondrial	-2,377655
SCGB1D1	secretoglobin, family 1D, member 1	-2,3209417
SDC4	syndecan 4	-6,675085
SERGEF	secretion regulating guanine nucleotide exchange factor	-174,75156
SET	SET nuclear proto-oncogene	-2,1296358
SF3B3	splicing factor 3b, subunit 3, 130kDa	-2,914147

Símbolo do gene	Descrição	Fold change
SH2B2	SH2B adaptor protein 2	-4,164173
SIGIRR	single immunoglobulin and toll-interleukin 1 receptor (TIR) domain	-2,0679135
SLC16A12	solute carrier family 16, member 12	-2,0130117
SLC25A18	solute carrier family 25 (glutamate carrier), member 18	-2,857187
SLC25A22	solute carrier family 25 (mitochondrial carrier: glutamate), member 22	-3,2252162
SLC25A24	solute carrier family 25 (mitochondrial carrier; phosphate carrier), member 24	-2,0971735
SLC35B1	solute carrier family 35, member B1	-4,1253858
SLC4A1AP	solute carrier family 4 (anion exchanger), member 1, adaptor protein	-8,9818945
SLC6A15	solute carrier family 6 (neutral amino acid transporter), member 15	-2,1677725
SLC9A3R1	solute carrier family 9, subfamily A (NHE3, cation proton antiporter 3), member 3 regulator 1 SWI/SNF related, matrix associated, actin dependent regulator of chromatin, subfamily c, member	-2,196032
SMARCC2	2	-3,8706853
SMC4	structural maintenance of chromosomes 4	-4,987433
SMIM22	small integral membrane protein 22	-3,2217195
SOD3	superoxide dismutase 3, extracellular	-2,4809318
SOX21-AS1	SOX21 antisense RNA 1 (head to head)	-2,7725003
SPCS1	signal peptidase complex subunit 1 homolog (S. cerevisiae)	-2,0273795
SPG21	spastic paraplegia 21 (autosomal recessive, Mast syndrome)	-2,6612897
SPIRE2	spire-type actin nucleation factor 2	-2,5681834
ST6GAL1	ST6 beta-galactosamide alpha-2,6-sialyltranferase 1	-2,170146
STARD10	StAR-related lipid transfer (START) domain containing 10	-2,000148
STRBP	spermatid perinuclear RNA binding protein	-3,9866824
SUPT4H1	suppressor of Ty 4 homolog 1 (S. cerevisiae)	-2,2964718
SYNE4	spectrin repeat containing, nuclear envelope family member 4	-2,8761415
SYTL1	synaptotagmin-like 1	-2,4679012
TANGO2	transport and golgi organization 2 homolog (Drosophila)	-3,1517158
TBC1D3B	TBC1 domain family, member 3B	-2,2157319
TBC1D5	TBC1 domain family, member 5	-2,3221002
TBCA	tubulin folding cofactor A	-3,2221498
TBL2	transducin (beta)-like 2	-2,1662004

Símbolo do gene	Descrição	Fold change
TBX1	T-box 1	-3,299939
TEFM	transcription elongation factor, mitochondrial	-5,024973
TESK1	testis-specific kinase 1	-2,4069612
TGFB3	transforming growth factor, beta 3	-2,480872
TIGD3	tigger transposable element derived 3	-2,4157162
TIMM17A	translocase of inner mitochondrial membrane 17 homolog A (yeast)	-2,1082082
TIPRL	TOR signaling pathway regulator	-4,5445375
TLCD1	TLC domain containing 1	-2,6959822
TMEM106B	transmembrane protein 106B	-2,6598141
TMEM237	transmembrane protein 237	-11,029408
TMEM55B	transmembrane protein 55B	-3,0094154
TNFRSF12A	tumor necrosis factor receptor superfamily, member 12A	-3,4043238
TNFRSF25	tumor necrosis factor receptor superfamily, member 25	-2,1932902
TNPO2	transportin 2	-4,048979
TNRC6C	trinucleotide repeat containing 6C	-8,60447
TPGS2	tubulin polyglutamylase complex subunit 2	-2,251337
TROAP	trophinin associated protein	-2,2389047
TRPT1	tRNA phosphotransferase 1	-2,223364
TTPAL	tocopherol (alpha) transfer protein-like	-2,1282551
TTTY15	testis-specific transcript, Y-linked 15 (non-protein coding)	-3,2672439
TYMS	thymidylate synthetase	-7,279812
UBE2K	ubiquitin-conjugating enzyme E2K	-2,2729464
UBE4A	ubiquitination factor E4A	-2,4285355
USF2	upstream transcription factor 2, c-fos interacting	-2,8678393
USP38	ubiquitin specific peptidase 38	-3,281614
USP4	ubiquitin specific peptidase 4 (proto-oncogene)	-2,7348032
UXT	ubiquitously-expressed, prefoldin-like chaperone	-2,0584552
VEZF1	vascular endothelial zinc finger 1	-2,2478292
VHL	von Hippel-Lindau tumor suppressor, E3 ubiquitin protein ligase	-2,0992386
VMA21	VMA21 vacuolar H+-ATPase homolog (S. cerevisiae)	-2,0600207

Símbolo do gene	Descrição	Fold change
VRK1	vaccinia related kinase 1	-3,7993526
WDR61	WD repeat domain 61	-2,0310066
WFIKKN1	WAP, follistatin/kazal, immunoglobulin, kunitz and netrin domain containing 1	-7,279066
WSB2	WD repeat and SOCS box containing 2	-2,6711102
XKR4	XK, Kell blood group complex subunit-related family, member 4	-3,133781
XLOC_12_010916		-2,790607
XRCC1	X-ray repair complementing defective repair in Chinese hamster cells 1	-2,008037
YBX1	Y box binding protein 1	-2,2267501
ZBED3	zinc finger, BED-type containing 3	-4,3848233
ZCCHC8	zinc finger, CCHC domain containing 8	-2,0990257
ZDHHC5	zinc finger, DHHC-type containing 5	-2,496923
ZFAS1	ZNFX1 antisense RNA 1	-2,8324797
ZMAT2	zinc finger, matrin-type 2	-2,1747773
ZMIZ1	zinc finger, MIZ-type containing 1	-2,302476
ZNF311	zinc finger protein 311	-4,7902656
ZNF322	zinc finger protein 322	-2,8805842
ZNF326	zinc finger protein 326	-7,5505743
ZNF350	zinc finger protein 350	-2,0041099
ZNF625	zinc finger protein 625	-3,6266963
ZNF763	zinc finger protein 763	-2,3394465
ZNRD1	zinc ribbon domain containing 1	-2,114458
ZSWIM7	zinc finger, SWIM-type containing 7	-2,104307

 $An exo\ B\ -\ Tabela\ dos\ genes\ diferencialmente\ expressos\ ap\'os\ silenciamento\ de\ HOTAIR\ na\ linhagem\ MDA-MB-468\ (fold\ change\ 2,0)$

Símbolo do gene	Descrição	Fold change
AAGAB	alpha- and gamma-adaptin binding protein	3,20106
ABCF3	ATP-binding cassette, sub-family F (GCN20), member 3	-9,165335
ABHD16A	abhydrolase domain containing 16A	2,3571527
ABHD17B	abhydrolase domain containing 17B	-2,6792464
ABI2	abl-interactor 2	-7,986381
ABR	active BCR-related	2,465778
ACACA	acetyl-CoA carboxylase alpha	-2,1790643
ACAD9	acyl-CoA dehydrogenase family, member 9	-2,266393
ACBD5	acyl-CoA binding domain containing 5	-5,9769645
ACOXL	acyl-CoA oxidase-like	7,9216805
ACSL5	acyl-CoA synthetase long-chain family member 5	2,533493
ACY3	aspartoacylase (aminocyclase) 3	2,0739174
ACYP2	acylphosphatase 2, muscle type	-2,4502456
ADAMTS13	ADAM metallopeptidase with thrombospondin type 1 motif, 13	3,4598055
ADAMTS7	ADAM metallopeptidase with thrombospondin type 1 motif, 7	6,8557577
ADAMTSL5	ADAMTS-like 5	2,9025407
ADSL	adenylosuccinate lyase	8,358681
AES	amino-terminal enhancer of split	-2,0127149
AGA	aspartylglucosaminidase	-4,5231686
AGPS	alkylglycerone phosphate synthase	-6,967007
AGTRAP	angiotensin II receptor-associated protein	-2,2535036
AHDC1	AT hook, DNA binding motif, containing 1	6,9694943
AHR	aryl hydrocarbon receptor	-2,3169498
AIF1L	allograft inflammatory factor 1-like	2,4803522
AIG1	androgen-induced 1	-4,031139
AK6	adenylate kinase 6	2,5504155
AKTIP	AKT interacting protein	-4,9179745
ALDH3A2	aldehyde dehydrogenase 3 family, member A2	-2,6385844

Símbolo do gene	Descrição	Fold change
ALG11	ALG11, alpha-1,2-mannosyltransferase	-2,2841804
ALG13	ALG13, UDP-N-acetylglucosaminyltransferase subunit	2,0800066
ALG14	ALG14, UDP-N-acetylglucosaminyltransferase subunit	2,3263185
ALG6	ALG6, alpha-1,3-glucosyltransferase	-2,5411766
ALKBH3	alkB, alkylation repair homolog 3 (E. coli)	-3,5202413
AMBP	alpha-1-microglobulin/bikunin precursor	-2,764936
ANAPC10	anaphase promoting complex subunit 10	-2,9873831
ANAPC13	anaphase promoting complex subunit 13	-2,0811744
ANAPC15	anaphase promoting complex subunit 15	-5,0419655
ANG	angiogenin, ribonuclease, RNase A family, 5	3,3766637
ANTXR1	anthrax toxin receptor 1	10,784898
AP1S1	adaptor-related protein complex 1, sigma 1 subunit	-8,186453
AP3B1	adaptor-related protein complex 3, beta 1 subunit	-26,850582
AP5S1	adaptor-related protein complex 5, sigma 1 subunit	-13,299189
APCDD1	adenomatosis polyposis coli down-regulated 1	2,6065717
APITD1	apoptosis-inducing, TAF9-like domain 1	2,0453851
APOM	apolipoprotein M	-4,452508
APPL1	adaptor protein, phosphotyrosine interaction, PH domain and leucine zipper containing 1	-2,0070577
ARFGEF1	ADP-ribosylation factor guanine nucleotide-exchange factor 1 (brefeldin A-inhibited)	-7,699708
ARG2	arginase 2	2,7146153
ARHGAP18	Rho GTPase activating protein 18	-2,707385
ARHGEF4	Rho guanine nucleotide exchange factor (GEF) 4	37,31899
ARHGEF7	Rho guanine nucleotide exchange factor (GEF) 7	-4,775952
ARHGEF9	Cdc42 guanine nucleotide exchange factor (GEF) 9	2,4310675
ARL2	ADP-ribosylation factor-like 2	-2,6700633
ARL4C	ADP-ribosylation factor-like 4C	-2,183667
ARMC6	armadillo repeat containing 6	-2,753358
ARPC1A	actin related protein 2/3 complex, subunit 1A, 41kDa	2,1961598
ARPP19	cAMP-regulated phosphoprotein, 19kDa	-9,206714
ARV1	ARV1 homolog (S. cerevisiae)	-6,0507565

Símbolo do gene	Descrição	Fold change
ASAP2	ArfGAP with SH3 domain, ankyrin repeat and PH domain 2	-3,3980095
ASB3	ankyrin repeat and SOCS box containing 3	-14,227359
ASPH	aspartate beta-hydroxylase	-5,7098355
ATG101	autophagy related 101	-2,247107
ATG16L2	autophagy related 16-like 2 (S. cerevisiae)	-6,734909
ATG9A	autophagy related 9A	-2,7892578
ATP13A2	ATPase type 13A2	-2,29002
ATP1B3	ATPase, Na+/K+ transporting, beta 3 polypeptide	-2,179505
ATP2B4	ATPase, Ca++ transporting, plasma membrane 4	-3,512092
ATP2C1	ATPase, Ca++ transporting, type 2C, member 1	2,349684
ATP5C1	ATP synthase, H+ transporting, mitochondrial F1 complex, gamma polypeptide 1	-2,1465747
ATP5E	ATP synthase, H+ transporting, mitochondrial F1 complex, epsilon subunit	-2,5426881
ATP5G2	ATP synthase, H+ transporting, mitochondrial Fo complex, subunit C2 (subunit 9)	-2,4834104
ATP6V1D	ATPase, H+ transporting, lysosomal 34kDa, V1 subunit D	-2,5504045
ATP9A	ATPase, class II, type 9A	2,014902
ATXN10	ataxin 10	-5,9370017
AURKAPS1	aurora kinase A pseudogene 1	3,6224926
B3GALNT1	beta-1,3-N-acetylgalactosaminyltransferase 1 (globoside blood group)	2,2068496
B3GALT6	UDP-Gal:betaGal beta 1,3-galactosyltransferase polypeptide 6	-2,9134402
B3GAT3	beta-1,3-glucuronyltransferase 3	-3,9831238
BAIAP2L1	BAI1-associated protein 2-like 1	3,0781329
BAK1	BCL2-antagonist/killer 1	-4,382811
BCAP29	B-cell receptor-associated protein 29	-3,39687
BCKDK	branched chain ketoacid dehydrogenase kinase	-2,2576172
BCL11A	B-cell CLL/lymphoma 11A (zinc finger protein)	-4,04483
BCL6	B-cell CLL/lymphoma 6	-2,1546917
BEND3	BEN domain containing 3	2,415681
BIRC6	baculoviral IAP repeat containing 6	2,0182493
BLCAP	bladder cancer associated protein	2,5436237
BLNK	B-cell linker	-6,8499093

Símbolo do gene	Descrição	Fold change
BLOC1S5	biogenesis of lysosomal organelles complex-1, subunit 5, muted	-2,1110797
BRD1	bromodomain containing 1	2,5739894
BRD3	bromodomain containing 3	-5,7220945
BRD4	bromodomain containing 4	-5,5178075
BRICD5	BRICHOS domain containing 5	2,7088342
BRK1	BRICK1, SCAR/WAVE actin-nucleating complex subunit	-2,4507241
BTBD1	BTB (POZ) domain containing 1	-2,2232232
BTBD10	BTB (POZ) domain containing 10	2,171078
BUD31	BUD31 homolog (S. cerevisiae)	2,0826497
BZW2	basic leucine zipper and W2 domains 2	-2,1355975
C1QBP	complement component 1, q subcomponent binding protein	-2,1416538
C1QTNF6	C1q and tumor necrosis factor related protein 6	3,6057107
CALR	calreticulin	-6,7386317
CALY	calcyon neuron-specific vesicular protein	3,1830885
CAMSAP2	calmodulin regulated spectrin-associated protein family, member 2	2,3930185
CAND1	cullin-associated and neddylation-dissociated 1	4,1410728
CAP2	CAP, adenylate cyclase-associated protein, 2 (yeast)	-2,0770347
CARD10	caspase recruitment domain family, member 10	-2,8299906
CARHSP1	calcium regulated heat stable protein 1, 24kDa	-2,7589366
CASK	calcium/calmodulin-dependent serine protein kinase (MAGUK family)	2,37613
CASKIN1	CASK interacting protein 1	3,3423169
CBX1	chromobox homolog 1	7,4878697
CBX2	chromobox homolog 2	-2,2160058
CBX5	chromobox homolog 5	-3,6344721
CBX7	chromobox homolog 7	-2,6730099
CCDC117	coiled-coil domain containing 117	-4,8823595
CCDC120	coiled-coil domain containing 120	-3,630251
CCDC125	coiled-coil domain containing 125	-2,0034475
CCDC14	coiled-coil domain containing 14	-2,177338
CCDC142	coiled-coil domain containing 142	-2,2868214

Símbolo do gene	Descrição	Fold change
CCDC151	coiled-coil domain containing 151	-19,902391
CCDC34	coiled-coil domain containing 34	-2,9805768
CCDC53	coiled-coil domain containing 53	-2,2153833
CCDC71L	coiled-coil domain containing 71-like	2,9522214
CCDC78	coiled-coil domain containing 78	2,8759153
CCDC85C	coiled-coil domain containing 85C	2,4704418
CCDC88B	coiled-coil domain containing 88B	-2,136744
CCDC90B	coiled-coil domain containing 90B	-2,0121481
CCDC92	coiled-coil domain containing 92	3,089328
CCHCR1	coiled-coil alpha-helical rod protein 1	-2,0877388
CCND3	cyclin D3	4,8296185
CCNK	cyclin K	-8,280932
CD72	CD72 molecule	2,0361269
CD84	CD84 molecule	-2,0333574
CD9	CD9 molecule	2,6270525
CD97	CD97 molecule	-2,3657634
CDC23	cell division cycle 23	-4,0863147
CDC25A	cell division cycle 25A	4,316411
CDC26	cell division cycle 26	-2,7781875
CDC40	cell division cycle 40	3,8758278
CDC42	cell division cycle 42	-9,075735
CDC42EP4	CDC42 effector protein (Rho GTPase binding) 4	-4,68003
CDCA7	cell division cycle associated 7	-3,093224
CDCA7L	cell division cycle associated 7-like	10,231259
CDH3	cadherin 3, type 1, P-cadherin (placental)	2,1094482
CDK3	cyclin-dependent kinase 3	2,5811915
CDK5	cyclin-dependent kinase 5	2,661601
CDK5RAP1	CDK5 regulatory subunit associated protein 1	-2,7299056
CDK7	cyclin-dependent kinase 7	8,466223
CDK9	cyclin-dependent kinase 9	-2,015467

CDS1 CDP-diacylglycerol synthase (phosphatidate cytidylyltransferase) 1 3,4383168 CDS2 CDP-diacylglycerol synthase (phosphatidate cytidylyltransferase) 2 2,1753066 CENPU centromere protein U 5,149616 CEP250 centrosomal protein 250kDa 3,4360878 CEP72 centrosomal protein 72kDa 4,2145886 CERS1 ceramide synthase 5 2,28377233 CFDP1 craniofacial development protein 1 2,5032337 CHACI ChaC glutathione-specific gamma-glutamylcyclotransferase 1 2,0521622 CHCHD5 coiled-coil-helix-coiled-coil-helix domain containing 5 2,3959167 CHCHD6 coiled-coil-helix-coiled-coil-helix domain containing 6 2,236193 CHEK1 checkpoint kinase 1 -6,350955 CHTI1 chitinase 1 (chitoriosidase) -2,576467 CHORDC1 cysteine and histidine-rich domain (CHORD) containing 1 2,6957023 CHST6 carbohydrate (N-acetylglucosamine 6-O) sulfotransferase 6 2,4561808 CHTF18 CTF18, chromosome transmission fidelity factor 18 homolog (S. cerevisiae) -5,655168 CHW cosserved helix-loop-helix ubiquitous	Símbolo do gene	Descrição	Fold change
CENPU centronere protein U -5,149616 CEP250 centrosomal protein 250kDa 3,4360878 CEP72 centrosomal protein 72kDa -4,2145886 CERS1 ceramide synthase 1 2,3668802 CERS5 ceramide synthase 5 -2,8337233 CFDP1 ChaC glutathione-specific gamma-glutamyleyclotransferase 1 2,5032337 CHAC1 ChaC glutathione-specific gamma-glutamyleyclotransferase 1 2,0521622 CHCHD5 coiled-coil-helix-coiled-coil-helix domain containing 5 2,3959167 CHCHD6 coiled-coil-helix-coiled-coil-helix domain containing 6 2,236193 CHEK1 checkpoint kinase 1 -6,350955 CHIT1 chitinase 1 (chitotriosidase) -2,576467 CHORDC1 cysteine and histidine-rich domain (CHORD) containing 1 2,6957023 CHST6 carbohydrate (N-acetylglucosamine 6-O) sulforransferase 6 2,4561808 CHT18 CTF18, chromosome transmission fidelity factor 18 homolog (S. cerevisiae) -5,655168 CHUK conserved helix-loop-helix ubiquitous kinase 2,1878035 CIAPINI cytokine induced apoptosis inhibitor 1 -3,2097232	CDS1	CDP-diacylglycerol synthase (phosphatidate cytidylyltransferase) 1	3,4383168
CEP250 centrosomal protein 250kDa 3,4360878 CEP72 centrosomal protein 72kDa 4,2145886 CERS1 ceramide synthase 1 2,3668802 CERS5 ceramide synthase 5 -2,8337233 CFDP1 craniofacial development protein 1 2,5032337 CHAC1 ChaC glutathione-specific gamma-glutamylcyclotransferase 1 2,0521622 CHCHD5 coiled-coil-helix-coiled-coil-helix domain containing 5 2,3959167 CHCHD6 coiled-coil-helix-coiled-coil-helix domain containing 6 2,236193 CHEK1 checkpoint kinase 1 -6,350955 CHIT1 chitianse 1 (chitotriosidase) -2,576467 CHORDC1 cysteine and histidine-rich domain (CHORD) containing 1 2,6957023 CHST6 carbohydrate (N-acetylglucosamine 6-O) sulfotransferase 6 2,4561808 CHTF18 CTF18, chromosome transmission fidelity factor 18 homolog (S. cerevisiae) -5,655168 CHJN1 cytokine induced apoptosis inhibitor 1 -3,2097232 CLY capicua transcriptional repressor -2,4313993 CIRBP cold inducible RNA binding protein 3,3794606	CDS2	CDP-diacylglycerol synthase (phosphatidate cytidylyltransferase) 2	2,1753066
CEP72 centrosomal protein 72kDa -4,2145886 CERS1 ceramide synthase 1 2,3668802 CERS5 ceramide synthase 5 -2,8337233 CFDP1 Cranical development protein 1 2,5032337 CHAC1 ChaC glutathione-specific gamma-glutamylcyclotransferase 1 2,0521622 CHCHD5 coiled-coil-helix-coiled-coil-helix domain containing 5 2,3959167 CHCHD6 coiled-coil-helix-coiled-coil-helix domain containing 6 2,236193 CHEK1 checkpoint kinase 1 -6,350955 CHIT1 Chitinase 1 (chitotriosidase) -2,576467 CHORDC1 cysteine and histidine-rich domain (CHORD) containing 1 2,69957023 CHST6 carbohydrate (N-acetylglucosamine 6-O) sulfotransferase 6 2,4561808 CHTF18 CTF18, chromosome transmission fidelity factor 18 homolog (S. cerevisiae) -5,655168 CHUK conserved helix-loop-helix ubiquitous kinase 2,1878035 CHAPIN1 cytokine induced apoptosis inhibitor 1 -3,2097232 CIC capicua transcriptional repressor -2,4313993 CIRBP cold inducible RNA binding protein 3,3794606	CENPU	centromere protein U	-5,149616
CERS1 ceramide synthase 1 2,3668802 CERS5 ceramide synthase 5 -2,8337233 CFDP1 craniofacial development protein 1 2,5032337 CHAC1 ChaC glutathione-specific gamma-glutamylcyclotransferase 1 2,0521622 CHCHD5 coiled-coil-helix-coiled-coil-helix domain containing 5 2,3959167 CHCHD6 coiled-coil-helix-coiled-coil-helix domain containing 6 2,236193 CHEK1 checkpoint kinase 1 -6,350955 CHIT1 chitinase 1 (chitotriosidase) -2,576467 CHORDC1 cysteine and histidine-rich domain (CHORD) containing 1 2,6957023 CHST6 carbohydrate (N-acetylglucosamine 6-O) sulfotransferase 6 2,4561808 CHTF18 CTF18, chromosome transmission fidelity factor 18 homolog (S. cerevisiae) -5,655168 CHUK conserved helix-loop-helix ubiquitous kinase 2,1878035 CIAPIN1 cytokine induced apoptosis inhibitor 1 -3,2097232 CIC capicua transcriptional repressor -2,4313993 CIRBP cold inducible RNA binding protein 3,3794606 CKAP2L cytoskeleton associated protein 2-like -2,0791461	CEP250	centrosomal protein 250kDa	3,4360878
CERS5 ceramide synthase 5 -2,8337233 CFDP1 craniofacial development protein 1 2,5032337 CHAC1 ChaC glutathione-specific gamma-glutamylcyclotransferase 1 2,5032337 CHCHD5 coiled-coil-helix-coiled-coil-helix domain containing 5 2,3959167 CHCHD6 coiled-coil-helix-coiled-coil-helix domain containing 6 2,236193 CHEK1 checkpoint kinase 1 -6,350955 CHIT1 chitinase 1 (chitotriosidase) -2,576467 CHORDC1 cysteine and histidine-rich domain (CHORD) containing 1 2,6957023 CHST6 carbohydrate (N-acetylglucosamine 6-O) sulfotransferase 6 2,4561808 CHTF18 CTF18, chromosome transmission fidelity factor 18 homolog (S. cerevisiae) -5,655168 CHUK conserved helix-loop-helix ubiquitous kinase 2,1878035 CIAPIN1 cytokine induced apoptosis inhibitor 1 -3,2097232 CIC capicua transcriptional repressor -2,4313993 CIRBP cold inducible RNA binding protein 3,3794606 CKAP2L cytoskeleton associated protein 2-like -2,0791461 CLHC1 clathrin heavy chain linker domain containing	CEP72	centrosomal protein 72kDa	-4,2145886
CFDP1 craniofacial development protein 1 2,5032337 CHAC1 ChaC glutathione-specific gamma-glutamylcyclotransferase 1 2,0521622 CHCHD5 coiled-coil-helix-coiled-coil-helix domain containing 5 2,3959167 CHCHD6 coiled-coil-helix-coiled-coil-helix domain containing 6 2,236193 CHEK1 checkpoint kinase 1 -6,350955 CHIT1 chitinase 1 (chitotriosidase) -2,576467 CHORDC1 cysteine and histidine-rich domain (CHORD) containing 1 2,6957023 CHST6 carbohydrate (N-acetylglucosamine 6-O) sulfotransferase 6 2,4561808 CHTF18 CTF18, chromosome transmission fidelity factor 18 homolog (S. cerevisiae) -5,655168 CHUK conserved helix-loop-helix ubiquitous kinase 2,1878035 CIAPINI cytokine induced apoptosis inhibitor 1 -3,2097232 CIR cytokine induced apoptosis inhibitor 1 -3,2097232 CIRBP cold inducible RNA binding protein 3,3794606 CKAP2L cytoskeleton associated protein 2-like -2,0791461 CLHC1 clathrin heavy chain linker domain containing 1 -2,3245482 CLNS1A chloride cha	CERS1	ceramide synthase 1	2,3668802
CHAC1 ChaC glutathione-specific gamma-glutamylcyclotransferase 1 2,0521622 CHCHD5 coiled-coil-helix-coiled-coil-helix domain containing 5 2,3959167 CHCHD6 coiled-coil-helix-coiled-coil-helix domain containing 6 2,236193 CHEK1 checkpoint kinase 1 -6,350955 CHIT1 chitinase 1 (chitotriosidase) -2,576467 CHORDC1 cysteine and histidine-rich domain (CHORD) containing 1 2,6957023 CHST6 carbohydrate (N-acetylglucosamine 6-O) sulfotransferase 6 2,4561808 CHTF18 CTF18, chromosome transmission fidelity factor 18 homolog (S. cerevisiae) -5,655168 CHUK conserved helix-loop-helix ubiquitous kinase 2,1878035 CIAPIN1 cytokine induced apoptosis inhibitor 1 -3,2097232 CIC capicua transcriptional repressor -2,4313993 CIRBP cold inducible RNA binding protein 3,3794606 CKAP2L cytoskeleton associated protein 2-like -2,0791461 CLHC1 clathrin heavy chain linker domain containing 1 -2,3245482 CLNS1A chloride channel, nucleotide-sensitive, 1A 2,442161 CLSTN3 calsyntenin 3 CMTM6 CKLF-like MARVEL transmembrane domain containing 6 2,026794 CNN2 calponin 2 2,6905298 CNP 2',3'-cyclic nucleotide 3' phosphodiesterase -3,99126 COA5 cytochrome c oxidase assembly factor 5 -884,46075 COG1 component of oligomeric golgi complex 1 -3,2709963	CERS5	ceramide synthase 5	-2,8337233
CHCHD5 coiled-coil-helix-coiled-coil-helix domain containing 5 2,3959167 CHCHD6 coiled-coil-helix-coiled-coil-helix domain containing 6 2,236193 CHEK1 checkpoint kinase 1 -6,350955 CHIT1 chittinase 1 (chitotriosidase) -2,576467 CHORDC1 cysteine and histidine-rich domain (CHORD) containing 1 2,6957023 CHST6 carbohydrate (N-acetylglucosamine 6-O) sulfotransferase 6 2,4561808 CHST6 CTF18, chromosome transmission fidelity factor 18 homolog (S. cerevisiae) -5,655168 CHUK conserved helix-loop-helix ubiquitous kinase 2,1878035 CIAPIN1 cytokine induced apoptosis inhibitor 1 -3,2097232 CIC capicua transcriptional repressor -2,4313993 CIRBP cold inducible RNA binding protein 3,3794606 CKAP2L cytoskeleton associated protein 2-like -2,0791461 CLHC1 clathrin heavy chain linker domain containing 1 -2,3245482 CLNS1A chloride channel, nucleotide-sensitive, 1A 2,4377193 CMTM6 CKLF-like MARVEL transmembrane domain containing 6 2,026794 CNN2 calponin 2	CFDP1	craniofacial development protein 1	2,5032337
CHCHD6coiled-coil-helix-coiled-coil-helix domain containing 62,236193CHEK1checkpoint kinase 1-6,350955CHIT1chitinase 1 (chitotriosidase)-2,576467CHORDC1cysteine and histidine-rich domain (CHORD) containing 12,6957023CHST6carbohydrate (N-acetylglucosamine 6-O) sulfotransferase 62,4561808CHTF18CTF18, chromosome transmission fidelity factor 18 homolog (S. cerevisiae)-5,655168CHUKconserved helix-loop-helix ubiquitous kinase2,1878035CIAPIN1cytokine induced apoptosis inhibitor 1-3,2097232CICcapicua transcriptional repressor-2,4313993CIRBPcold inducible RNA binding protein3,3794606CKAP2Lcytoskeleton associated protein 2-like-2,0791461CLHC1clathrin heavy chain linker domain containing 1-2,3245482CLNS1Achloride channel, nucleotide-sensitive, 1A2,442161CLSTN3calsyntenin 3-2,4377193CMTM6CKLF-like MARVEL transmembrane domain containing 62,026794CNN2calponin 22,6905298CNP2',3'-cyclic nucleotide 3' phosphodiesterase-3,99126COA5cytochrome c oxidase assembly factor 5-884,46075COG1component of oligomeric golgi complex 1-3,2709963	CHAC1	ChaC glutathione-specific gamma-glutamylcyclotransferase 1	2,0521622
CHEK1 checkpoint kinase 1 -6,350955 CHIT1 chitinase 1 (chitotriosidase) -2,576467 CHORDC1 cysteine and histidine-rich domain (CHORD) containing 1 2,6957023 CHST6 carbohydrate (N-acetylglucosamine 6-O) sulfotransferase 6 2,4561808 CHTF18 CTF18, chromosome transmission fidelity factor 18 homolog (S. cerevisiae) -5,655168 CHUK conserved helix-loop-helix ubiquitous kinase 2,1878035 CIAPIN1 cytokine induced apoptosis inhibitor 1 -3,2097232 CIC capicua transcriptional repressor -2,4313993 CIRBP cold inducible RNA binding protein 3,3794606 CKAP2L cytoskeleton associated protein 2-like -2,0791461 CLHC1 clathrin heavy chain linker domain containing 1 -2,3245482 CLNS1A chloride channel, nucleotide-sensitive, 1A 2,442161 CLSTN3 calsyntenin 3 -2,4377193 CMTM6 CKLF-like MARVEL transmembrane domain containing 6 2,026794 CNN2 calponin 2 2,6905298 CNP 2',3'-cyclic nucleotide 3' phosphodiesterase -3,99126 C	CHCHD5	coiled-coil-helix-coiled-coil-helix domain containing 5	2,3959167
CHIT1 chitinase 1 (chitotriosidase) -2,576467 CHORDC1 cysteine and histidine-rich domain (CHORD) containing 1 2,6957023 CHST6 carbohydrate (N-acetylglucosamine 6-O) sulfotransferase 6 2,4561808 CHTF18 CTF18, chromosome transmission fidelity factor 18 homolog (S. cerevisiae) -5,655168 CHUK conserved helix-loop-helix ubiquitous kinase 2,1878035 CIAPIN1 cytokine induced apoptosis inhibitor 1 -3,2097232 CIC capicua transcriptional repressor -2,4313993 CIRBP cold inducible RNA binding protein 3,3794606 CKAP2L cytoskeleton associated protein 2-like -2,0791461 CLHC1 clathrin heavy chain linker domain containing 1 -2,3245482 CLNS1A chloride channel, nucleotide-sensitive, 1A 2,442161 CLSTN3 calsyntenin 3 -2,4377193 CMTM6 CKLF-like MARVEL transmembrane domain containing 6 2,026794 CNN2 calponin 2 2,6905298 CNP 2',3'-cyclic nucleotide 3' phosphodiesterase -3,99126 COA5 cytochrome c oxidase assembly factor 5 -884,46075 COG1 component of oligomeric golgi complex 1 -3,2709963	CHCHD6	coiled-coil-helix-coiled-coil-helix domain containing 6	2,236193
CHORDC1cysteine and histidine-rich domain (CHORD) containing 12,6957023CHST6carbohydrate (N-acetylglucosamine 6-O) sulfotransferase 62,4561808CHTF18CTF18, chromosome transmission fidelity factor 18 homolog (S. cerevisiae)-5,655168CHUKconserved helix-loop-helix ubiquitous kinase2,1878035CIAPIN1cytokine induced apoptosis inhibitor 1-3,2097232CICcapicua transcriptional repressor-2,4313993CIRBPcold inducible RNA binding protein3,3794606CKAP2Lcytoskeleton associated protein 2-like-2,0791461CLHC1clathrin heavy chain linker domain containing 1-2,3245482CLNS1Achloride channel, nucleotide-sensitive, 1A2,442161CLSTN3calsyntenin 3-2,4377193CMTM6CKLF-like MARVEL transmembrane domain containing 62,026794CNN2calponin 22,6905298CNP2',3'-cyclic nucleotide 3' phosphodiesterase-3,99126COA5cytochrome c oxidase assembly factor 5-884,46075COG1component of oligomeric golgi complex 1-3,2709963	CHEK1	checkpoint kinase 1	-6,350955
CHST6 carbohydrate (N-acetylglucosamine 6-O) sulfotransferase 6 2,4561808 CHTF18 CTF18, chromosome transmission fidelity factor 18 homolog (S. cerevisiae) -5,655168 CHUK conserved helix-loop-helix ubiquitous kinase 2,1878035 CIAPIN1 cytokine induced apoptosis inhibitor 1 -3,2097232 CIC capicua transcriptional repressor -2,4313993 CIRBP cold inducible RNA binding protein 3,3794606 CKAP2L cytoskeleton associated protein 2-like -2,0791461 CLHC1 clathrin heavy chain linker domain containing 1 -2,3245482 CLNS1A chloride channel, nucleotide-sensitive, 1A 2,442161 CLSTN3 calsyntenin 3 -2,4377193 CMTM6 CKLF-like MARVEL transmembrane domain containing 6 2,026794 CNN2 calponin 2 2,6905298 CNP 2',3'-cyclic nucleotide 3' phosphodiesterase -3,99126 COA5 cytochrome c oxidase assembly factor 5 -884,46075 COG1 component of oligomeric golgi complex 1 -3,2709963	CHIT1	chitinase 1 (chitotriosidase)	-2,576467
CHTF18 CTF18, chromosome transmission fidelity factor 18 homolog (S. cerevisiae) CHUK conserved helix-loop-helix ubiquitous kinase CIAPIN1 cytokine induced apoptosis inhibitor 1 CIC capicua transcriptional repressor CIRBP cold inducible RNA binding protein CKAP2L cytoskeleton associated protein 2-like CLHC1 clathrin heavy chain linker domain containing 1 CLSTN3 calsyntenin 3 CMTM6 CKLF-like MARVEL transmembrane domain containing 6 CND2 calponin 2 CNP 2',3'-cyclic nucleotide 3' phosphodiesterase COA5 cytochrome c oxidase assembly factor 5 COG1 CHUK CLHC1 conserved helix-loop-helix ubiquitous kinase 2,1878035 2,481035 2,481035 2,48109963	CHORDC1	cysteine and histidine-rich domain (CHORD) containing 1	2,6957023
CHUK conserved helix-loop-helix ubiquitous kinase 2,1878035 CIAPIN1 cytokine induced apoptosis inhibitor 1 -3,2097232 CIC capicua transcriptional repressor -2,4313993 CIRBP cold inducible RNA binding protein 3,3794606 CKAP2L cytoskeleton associated protein 2-like -2,0791461 CLHC1 clathrin heavy chain linker domain containing 1 -2,3245482 CLNS1A chloride channel, nucleotide-sensitive, 1A 2,442161 CLSTN3 calsyntenin 3 -2,4377193 CMTM6 CKLF-like MARVEL transmembrane domain containing 6 2,026794 CNN2 calponin 2 2,6905298 CNP 2',3'-cyclic nucleotide 3' phosphodiesterase -3,99126 COA5 cytochrome c oxidase assembly factor 5 -884,46075 COG1 component of oligomeric golgi complex 1 -3,2709963	CHST6	carbohydrate (N-acetylglucosamine 6-O) sulfotransferase 6	2,4561808
CIAPIN1 capicua transcriptional repressor -2,4313993 CIRBP cold inducible RNA binding protein 3,3794606 CKAP2L cytoskeleton associated protein 2-like -2,0791461 CLHC1 clathrin heavy chain linker domain containing 1 -2,3245482 CLNS1A chloride channel, nucleotide-sensitive, 1A 2,442161 CLSTN3 calsyntenin 3 -2,4377193 CMTM6 CKLF-like MARVEL transmembrane domain containing 6 2,026794 CNN2 calponin 2 2,6905298 CNP 2',3'-cyclic nucleotide 3' phosphodiesterase -3,99126 COA5 cytochrome c oxidase assembly factor 5 -884,46075 COG1 component of oligomeric golgi complex 1 -3,2709963	CHTF18	CTF18, chromosome transmission fidelity factor 18 homolog (S. cerevisiae)	-5,655168
CIC capicua transcriptional repressor -2,4313993 CIRBP cold inducible RNA binding protein 3,3794606 CKAP2L cytoskeleton associated protein 2-like -2,0791461 CLHC1 clathrin heavy chain linker domain containing 1 -2,3245482 CLNS1A chloride channel, nucleotide-sensitive, 1A 2,442161 CLSTN3 calsyntenin 3 -2,4377193 CMTM6 CKLF-like MARVEL transmembrane domain containing 6 2,026794 CNN2 calponin 2 2,6905298 CNP 2',3'-cyclic nucleotide 3' phosphodiesterase -3,99126 COA5 cytochrome c oxidase assembly factor 5 -884,46075 COG1 component of oligomeric golgi complex 1 -3,2709963	CHUK	conserved helix-loop-helix ubiquitous kinase	2,1878035
CIRBP cold inducible RNA binding protein 3,3794606 CKAP2L cytoskeleton associated protein 2-like -2,0791461 CLHC1 clathrin heavy chain linker domain containing 1 -2,3245482 CLNS1A chloride channel, nucleotide-sensitive, 1A 2,442161 CLSTN3 calsyntenin 3 -2,4377193 CMTM6 CKLF-like MARVEL transmembrane domain containing 6 2,026794 CNN2 calponin 2 2,6905298 CNP 2',3'-cyclic nucleotide 3' phosphodiesterase -3,99126 COA5 cytochrome c oxidase assembly factor 5 COG1 component of oligomeric golgi complex 1 -3,2709963	CIAPIN1	cytokine induced apoptosis inhibitor 1	-3,2097232
CKAP2Lcytoskeleton associated protein 2-like-2,0791461CLHC1clathrin heavy chain linker domain containing 1-2,3245482CLNS1Achloride channel, nucleotide-sensitive, 1A2,442161CLSTN3calsyntenin 3-2,4377193CMTM6CKLF-like MARVEL transmembrane domain containing 62,026794CNN2calponin 22,6905298CNP2',3'-cyclic nucleotide 3' phosphodiesterase-3,99126COA5cytochrome c oxidase assembly factor 5-884,46075COG1component of oligomeric golgi complex 1-3,2709963	CIC	capicua transcriptional repressor	-2,4313993
CLHC1clathrin heavy chain linker domain containing 1-2,3245482CLNS1Achloride channel, nucleotide-sensitive, 1A2,442161CLSTN3calsyntenin 3-2,4377193CMTM6CKLF-like MARVEL transmembrane domain containing 62,026794CNN2calponin 22,6905298CNP2',3'-cyclic nucleotide 3' phosphodiesterase-3,99126COA5cytochrome c oxidase assembly factor 5-884,46075COG1component of oligomeric golgi complex 1-3,2709963	CIRBP	cold inducible RNA binding protein	3,3794606
CLNS1Achloride channel, nucleotide-sensitive, 1A2,442161CLSTN3calsyntenin 3-2,4377193CMTM6CKLF-like MARVEL transmembrane domain containing 62,026794CNN2calponin 22,6905298CNP2',3'-cyclic nucleotide 3' phosphodiesterase-3,99126COA5cytochrome c oxidase assembly factor 5-884,46075COG1component of oligomeric golgi complex 1-3,2709963	CKAP2L	cytoskeleton associated protein 2-like	-2,0791461
CLSTN3 CMTM6 CKLF-like MARVEL transmembrane domain containing 6 CNN2 CNP CNP CNP 2',3'-cyclic nucleotide 3' phosphodiesterase COA5 COG1 component of oligomeric golgi complex 1 -2,4377193 -2,026794 -2,026794 -2,6905298 -3,99126 -3,99126 -3,2709963	CLHC1	clathrin heavy chain linker domain containing 1	-2,3245482
CMTM6 CKLF-like MARVEL transmembrane domain containing 6 2,026794 CNN2 calponin 2 2,6905298 CNP 2',3'-cyclic nucleotide 3' phosphodiesterase -3,99126 COA5 cytochrome c oxidase assembly factor 5 -884,46075 COG1 component of oligomeric golgi complex 1 -3,2709963	CLNS1A	chloride channel, nucleotide-sensitive, 1A	2,442161
CNN2 calponin 2 2,6905298 CNP 2',3'-cyclic nucleotide 3' phosphodiesterase -3,99126 COA5 cytochrome c oxidase assembly factor 5 -884,46075 COG1 component of oligomeric golgi complex 1 -3,2709963	CLSTN3	calsyntenin 3	-2,4377193
CNP 2',3'-cyclic nucleotide 3' phosphodiesterase -3,99126 COA5 cytochrome c oxidase assembly factor 5 -884,46075 COG1 component of oligomeric golgi complex 1 -3,2709963	CMTM6	CKLF-like MARVEL transmembrane domain containing 6	2,026794
COA5 cytochrome c oxidase assembly factor 5 -884,46075 COG1 component of oligomeric golgi complex 1 -3,2709963	CNN2	calponin 2	2,6905298
COG1 component of oligomeric golgi complex 1 -3,2709963	CNP	2',3'-cyclic nucleotide 3' phosphodiesterase	-3,99126
	COA5	cytochrome c oxidase assembly factor 5	-884,46075
COG2 component of oligomeric golgi complex 2 -3,673228	COG1	component of oligomeric golgi complex 1	-3,2709963
	COG2	component of oligomeric golgi complex 2	-3,673228

COG4 COIL COL4A5 COMMD5 COMMD8	component of oligomeric golgi complex 4 coilin collagen, type IV, alpha 5 COMM domain containing 5 COMM domain containing 8	-3,0482056 -2,2917457 -2,9025524 -2,6175385 -3,8340712
COL4A5 COMMD5	collagen, type IV, alpha 5 COMM domain containing 5 COMM domain containing 8	-2,9025524 -2,6175385
COMMD5	COMM domain containing 5 COMM domain containing 8	-2,6175385
	COMM domain containing 8	
COMMD8		-3.8340712
COMMIDO	11 1 1 1 1 1 1 1 1	3,03 10712
COPRS	coordinator of PRMT5, differentiation stimulator	7,181841
COPS4	COP9 signalosome subunit 4	-2,922162
COPS6	COP9 signalosome subunit 6	2,8893013
COX1	cytochrome c oxidase subunit I	-2,0104306
COX20	COX20 cytochrome c oxidase assembly factor	-4,5562687
COX6C	cytochrome c oxidase subunit VIc	-2,172668
CPQ	carboxypeptidase Q	-5,7407994
CPSF6	cleavage and polyadenylation specific factor 6, 68kDa	-3,8306892
CRACR2B	calcium release activated channel regulator 2B	-2,9112282
CREG1	cellular repressor of E1A-stimulated genes 1	-2,0754056
CRELD2	cysteine-rich with EGF-like domains 2	3,40728
CSAG4	CSAG family, member 4 (pseudogene)	2,747013
CSDE1	cold shock domain containing E1, RNA-binding	-4,6126747
CSE1L	CSE1 chromosome segregation 1-like (yeast)	5,5497823
CSNK2B	casein kinase 2, beta polypeptide	5,0951276
CSRP2	cysteine and glycine-rich protein 2	-2,913261
CST5	cystatin D	-4,894167
CSTF1	cleavage stimulation factor, 3' pre-RNA, subunit 1, 50kDa	2,2893298
CTBS	chitobiase, di-N-acetyl-	-6,0807953
CTDSP2	CTD (carboxy-terminal domain, RNA polymerase II, polypeptide A) small phosphatase 2	-2,5527475
CTNNA1	catenin (cadherin-associated protein), alpha 1, 102kDa	-10,508221
CTSD	cathepsin D	2,2834973
CTSG	cathepsin G	-3,9579375
CTSH	cathepsin H	6,668871
CUL4B	cullin 4B	-9,506072

Símbolo do gene	Descrição	Fold change
CUTC	cutC copper transporter	2,2409303
CYB5R2	cytochrome b5 reductase 2	-2,5309846
CYC1	cytochrome c-1	5,830741
CYGB	cytoglobin	2,1874435
CYP26C1	cytochrome P450, family 26, subfamily C, polypeptide 1	2,8555784
CYP27A1	cytochrome P450, family 27, subfamily A, polypeptide 1	-3,4433084
CYR61	cysteine-rich, angiogenic inducer, 61	-2,0823386
D2HGDH	D-2-hydroxyglutarate dehydrogenase	-2,892359
DCP1A	decapping mRNA 1A	-2,8603137
DCPS	decapping enzyme, scavenger	-2,0015898
DCTN1	dynactin 1	-1421,1548
DCTN3	dynactin 3 (p22)	2,0851953
DDAH1	dimethylarginine dimethylaminohydrolase 1	-4,869108
DDC	dopa decarboxylase (aromatic L-amino acid decarboxylase)	2,3258564
DDOST	dolichyl-diphosphooligosaccharideprotein glycosyltransferase subunit (non-catalytic)	-5,647517
DDX11	DEAD/H (Asp-Glu-Ala-Asp/His) box helicase 11	-2,8573203
DDX18	DEAD (Asp-Glu-Ala-Asp) box polypeptide 18	2,975853
DDX49	DEAD (Asp-Glu-Ala-Asp) box polypeptide 49	-2,5020797
DEF8	differentially expressed in FDCP 8 homolog (mouse)	2,3733256
DERL1	derlin 1	5,01488
DEXI	Dexi homolog (mouse)	-5,4506826
DGCR6L	DiGeorge syndrome critical region gene 6-like	-3,1823921
DHCR24	24-dehydrocholesterol reductase	-2,1310089
DHFR	dihydrofolate reductase	6,6874604
DHRS2	dehydrogenase/reductase (SDR family) member 2	-4,968334
DHRS7B	dehydrogenase/reductase (SDR family) member 7B	-9,323194
DHX34	DEAH (Asp-Glu-Ala-His) box polypeptide 34	2,3444414
DHX9	DEAH (Asp-Glu-Ala-His) box helicase 9	-8,381062
DIABLO	diablo, IAP-binding mitochondrial protein	2,0096943
DIAPH1	diaphanous-related formin 1	2,336954

Símbolo do gene	Descrição	Fold change
DIMT1	DIM1 dimethyladenosine transferase 1 homolog (S. cerevisiae)	2,067509
DKK1	dickkopf WNT signaling pathway inhibitor 1	2,3712902
DLEU1	deleted in lymphocytic leukemia 1 (non-protein coding)	-7,830416
DNAJC1	DnaJ (Hsp40) homolog, subfamily C, member 1	-2,626397
DNAJC13	DnaJ (Hsp40) homolog, subfamily C, member 13	2,2963836
DNAJC16	DnaJ (Hsp40) homolog, subfamily C, member 16	2,2590907
DNASE2	deoxyribonuclease II, lysosomal	-5,1356845
DNMT3B	DNA (cytosine-5-)-methyltransferase 3 beta	2,077267
DOCK11	dedicator of cytokinesis 11	-2,4556077
DOK3	docking protein 3	5,2329717
DPH3	diphthamide biosynthesis 3	-4,521208
DPM2	dolichyl-phosphate mannosyltransferase polypeptide 2, regulatory subunit	-2,2694647
DPYSL4	dihydropyrimidinase-like 4	-9,166201
DR1	down-regulator of transcription 1, TBP-binding (negative cofactor 2)	-4,196557
DRG2	developmentally regulated GTP binding protein 2	3,6411645
DSCR3	Down syndrome critical region 3	-4,544859
DSN1	DSN1, MIS12 kinetochore complex component	-2,1428773
DUSP15	dual specificity phosphatase 15	2,4039845
DUSP22	dual specificity phosphatase 22	-3,0983093
DUSP23	dual specificity phosphatase 23	6,682597
DUT	deoxyuridine triphosphatase	-3,070921
DVL2	dishevelled segment polarity protein 2	-10,975744
DXO	decapping exoribonuclease	-4,79302
DYNLRB1	dynein, light chain, roadblock-type 1	-2,7750306
E2F7	E2F transcription factor 7	-2,6925714
EBP	emopamil binding protein (sterol isomerase)	-2,500752
ECE2	endothelin converting enzyme 2	-2,014745
ECH1	enoyl CoA hydratase 1, peroxisomal	-8,268499
EDARADD	EDAR-associated death domain	2,1336193
EDEM3	ER degradation enhancer, mannosidase alpha-like 3	2,056827

Símbolo do gene	Descrição	Fold change
EDF1	endothelial differentiation-related factor 1	-4,97348
EEF1D	eukaryotic translation elongation factor 1 delta (guanine nucleotide exchange protein)	2,0735352
EEF2	eukaryotic translation elongation factor 2	-2,428102
EFEMP1	EGF containing fibulin-like extracellular matrix protein 1	-2,2142618
EFNB1	ephrin-B1	-2,3923345
EHBP1L1	EH domain binding protein 1-like 1	-13,85214
EHMT2	euchromatic histone-lysine N-methyltransferase 2	2,1375353
EIF1AD	eukaryotic translation initiation factor 1A domain containing	-5,971179
EIF2B3	eukaryotic translation initiation factor 2B, subunit 3 gamma, 58kDa	-3,0388093
EIF3D	eukaryotic translation initiation factor 3, subunit D	7,180293
EIF4E	eukaryotic translation initiation factor 4E	9,55883
EIF6	eukaryotic translation initiation factor 6	5,071847
ELMO2	engulfment and cell motility 2	2,3000443
ELMOD3	ELMO/CED-12 domain containing 3	-6,6188045
ELOF1	elongation factor 1 homolog (S. cerevisiae)	2,281067
ELP4	elongator acetyltransferase complex subunit 4	-2,5412834
ELP6	elongator acetyltransferase complex subunit 6	-3,6069598
EN2	engrailed homeobox 2	2,1051612
ENAH	enabled homolog (Drosophila)	2,0448754
ENTHD2	ENTH domain containing 2	2,0103188
ENTPD6	ectonucleoside triphosphate diphosphohydrolase 6 (putative)	2,6731255
EPAS1	endothelial PAS domain protein 1	2,3336058
EPB41L4B	erythrocyte membrane protein band 4.1 like 4B	2,5889874
EPHB3	EPH receptor B3	2,2418
ERCC3	excision repair cross-complementation group 3	-3,924535
EVI5L	ecotropic viral integration site 5-like	2,269242
EXOC6	exocyst complex component 6	-5,096837
EXOSC7	exosome component 7	-2,8528793
EXOSC8	exosome component 8	2,0629382
EXPH5	exophilin 5	-2,473178

F8A2 coagulation FAM133B family with sequence FAM136A family with sequence FAM13A family with sequence FAM160A2 family with sequence FAM172A family with sequence FAM174A family with sequence FAM199X family with sequence FAM204A family with sequence FAM204A family with sequence FAM204A	III (thromboplastin, tissue factor) n factor VIII-associated 2 nence similarity 133, member B nence similarity 136, member A nence similarity 13, member A nence similarity 13, member A nence similarity 160, member A2 nence similarity 172, member A nence similarity 174, member A nence similarity 174, member A nence similarity 174, member A nence similarity 179, X-linked 2,155268 -5,4193215 -6,6147604 2,2071128 2,5635293 -2,7716885 -2,7716885 -3,3692324
FAM133B family with sequence FAM136A family with sequence FAM13A family with sequence FAM160A2 family with sequence FAM172A family with sequence FAM174A family with sequence FAM199X family with sequence FAM204A family with sequence FAM204A family with sequence FAM204A	rence similarity 133, member B rence similarity 136, member A rence similarity 13, member A rence similarity 13, member A rence similarity 160, member A2 rence similarity 172, member A rence similarity 174, member A rence similarity 174, member A rence similarity 174, member A rence similarity 199, X-linked -3,3692324
FAM136A family with sequence FAM13A family with sequence FAM160A2 family with sequence FAM172A family with sequence FAM174A family with sequence FAM199X family with sequence FAM204A family with sequence FAM204A family with sequence FAM204A	tence similarity 136, member A uence similarity 13, member A ence similarity 160, member A2 tence similarity 172, member A tence similarity 174, member A uence similarity 174, member A uence similarity 199, X-linked 2,2071128 2,5635293 7,1853004 7,1853004 2,5976684
FAM13A family with sequence FAM160A2 family with sequence FAM172A family with sequence FAM174A family with sequence FAM199X family with sequence FAM204A family with sequence FAM204A	uence similarity 13, member A 2,5635293 ence similarity 160, member A2 2,7716885 ence similarity 172, member A 2,5976684 ence similarity 174, member A 2,5976684 ence similarity 199, X-linked -3,3692324
FAM160A2 family with sequence FAM172A family with sequence FAM174A family with sequence FAM199X family with sequence FAM204A family with sequence FAM204A	rence similarity 160, member A2 rence similarity 172, member A rence similarity 174, member A rence similarity 174, member A rence similarity 199, X-linked -3,3692324
FAM172A family with sequence FAM174A family with sequence FAM199X family with sequence FAM204A family w	tence similarity 172, member A 7,1853004 tence similarity 174, member A 2,5976684 tuence similarity 199, X-linked -3,3692324
FAM174A family with sequence FAM199X family with sequence FAM204A family with sequence family with sequence FAM204A family with sequence family with sequenc	uence similarity 174, member A 2,5976684 uence similarity 199, X-linked -3,3692324
FAM199X family with sequence FAM204A family with sequence family with se	uence similarity 199, X-linked -3,3692324
FAM204A family with sequ	
7 1	
	ence similarity 204, member A -6,2256956
FAM20A family with sequ	uence similarity 20, member A 13,997553
FAM212A family with sequ	nence similarity 212, member A 2,4479587
FAM216A family with sequ	nence similarity 216, member A 2,799729
FAM219A family with sequ	nence similarity 219, member A 2,1741896
FAM49B family with sequ	uence similarity 49, member B 2,5731387
FAM58A family with sequ	uence similarity 58, member A -3,0923898
FAM65A family with sequ	uence similarity 65, member A -11,237269
FAM72D family with sequ	uence similarity 72, member D 2,3718765
FAM74A4 family with sequ	nence similarity 74, member A4 -2,2743652
FAN1 FANCD2/FA	ANCI-associated nuclease 1 -2,323387
FANCF Fanconi anema	ia, complementation group F -6,24908
FASTKD2 FAS'	T kinase domains 2 -2,3946466
FBXL3 F-box and le	eucine-rich repeat protein 3 2,616346
FBXO21	F-box protein 21 -3,1147847
FCGBP Fc fragmen	nt of IgG binding protein -2,1419773
FCHO2 FC	CH domain only 2 3,3554165
FGF22 fibrob	elast growth factor 22 -26,084435
FGFR1OP FGFF	R1 oncogene partner 2,0591452
FIG4 FIG4 phosp	phoinositide 5-phosphatase 6,783136
FIS1 fission 1 (mitochondrial o	0,703130

Símbolo do gene	Descrição	Fold change
FKBP8	FK506 binding protein 8, 38kDa	8,284568
FLJ11292	uncharacterized protein FLJ11292	2,8498805
FLJ13773	uncharacterized LOC246318	-2,8673182
FLJ43681	ribosomal protein L23a pseudogene	2,3128343
FMO4	flavin containing monooxygenase 4	-5,107363
FNIP2	folliculin interacting protein 2	-4,940939
FOXP1	forkhead box P1	3,7821727
FOXQ1	forkhead box Q1	-2,1008239
FRA10AC1	fragile site, folic acid type, rare, fra(10)(q23.3) or fra(10)(q24.2) candidate 1	2,0628967
FRG1	FSHD region gene 1	-3,5409226
FTO	fat mass and obesity associated	2,3737006
FTSJ1	FtsJ RNA methyltransferase homolog 1 (E. coli)	-2,9643555
FTSJ3	FtsJ homolog 3 (E. coli)	-2,0302374
FXYD2	FXYD domain containing ion transport regulator 2	2,4965904
FZD2	frizzled class receptor 2	2,034219
FZD4	frizzled class receptor 4	-2,3595388
GABARAP	GABA(A) receptor-associated protein	2,6836476
GABARAPL1	GABA(A) receptor-associated protein like 1	-3,4493797
GABARAPL2	GABA(A) receptor-associated protein-like 2	2,5983596
GABPA	GA binding protein transcription factor, alpha subunit 60kDa	-6,5867043
GAK	cyclin G associated kinase	-7,330254
GAL	galanin/GMAP prepropeptide	-3,4537969
GALNT7	polypeptide N-acetylgalactosaminyltransferase 7	2,046022
GAS8	growth arrest-specific 8	2,1139464
GATA6	GATA binding protein 6	-2,3627768
GBAS	glioblastoma amplified sequence	3,1555974
GCDH	glutaryl-CoA dehydrogenase	2,6374474
GCHFR	GTP cyclohydrolase I feedback regulator	-2,191486
GCOM1	GRINL1A complex locus 1	2,9076288
GCSH	glycine cleavage system protein H (aminomethyl carrier)	-2,2307353

Símbolo do gene	Descrição	Fold change
GEMIN7	gem (nuclear organelle) associated protein 7	2,8105924
GFM1	G elongation factor, mitochondrial 1	-2,539463
GFOD2	glucose-fructose oxidoreductase domain containing 2	-2,4438438
GFPT1	glutaminefructose-6-phosphate transaminase 1	2,5744667
GGH	gamma-glutamyl hydrolase (conjugase, folylpolygammaglutamyl hydrolase)	-2,1743362
GID8	GID complex subunit 8	2,0529654
GIGYF2	GRB10 interacting GYF protein 2	-2,2043455
GINM1	glycoprotein integral membrane 1	-10,422952
GINS1	GINS complex subunit 1 (Psf1 homolog)	-2,7652779
GINS3	GINS complex subunit 3 (Psf3 homolog)	-2,7361612
GINS4	GINS complex subunit 4 (Sld5 homolog)	2,2800672
GLIDR	glioblastoma down-regulated RNA	-3,223967
GLIS3-AS1	GLIS3 antisense RNA 1	-141,4033
GLS	glutaminase	8,402004
GLT8D1	glycosyltransferase 8 domain containing 1	-2,8563306
GLTSCR2	glioma tumor suppressor candidate region gene 2	3,130427
GLUL	glutamate-ammonia ligase	-5,2518063
GNAI2	guanine nucleotide binding protein (G protein), alpha inhibiting activity polypeptide 2	-2,357279
GNB2	guanine nucleotide binding protein (G protein), beta polypeptide 2	-2,1521075
GNB4	guanine nucleotide binding protein (G protein), beta polypeptide 4	2,7463694
GNL3L	guanine nucleotide binding protein-like 3 (nucleolar)-like	2,0642424
GNPTAB	N-acetylglucosamine-1-phosphate transferase, alpha and beta subunits	2,8078907
GOLGA2	golgin A2	2,8661318
GOLGA2P6	golgin A2 pseudogene 6	-2,7700088
GOLGA6L4	golgin A6 family-like 4	-2,5349178
GOLGA8IP	golgin A8 family, member I, pseudogene	2,6712284
GOLPH3L	golgi phosphoprotein 3-like	-4,2646074
GOPC	golgi-associated PDZ and coiled-coil motif containing	2,1272018
GPC1	glypican 1	2,2291815
GPC2	glypican 2	-3,126627

Símbolo do gene	Descrição	Fold change
GPD2	glycerol-3-phosphate dehydrogenase 2 (mitochondrial)	3,2740898
GPNMB	glycoprotein (transmembrane) nmb	2,8397107
GPR125	G protein-coupled receptor 125	-2,8463233
GPR137B	G protein-coupled receptor 137B	-2,191691
GPR150	G protein-coupled receptor 150	2,0360286
GRB10	growth factor receptor-bound protein 10	-2,0651596
GRPEL2	GrpE-like 2, mitochondrial (E. coli)	-4,2130647
GSE1	Gse1 coiled-coil protein	-7,2511034
GSKIP	GSK3B interacting protein	-6,4226656
GTF3C3	general transcription factor IIIC, polypeptide 3, 102kDa	-5,769786
GUK1	guanylate kinase 1	-2,0233107
GYS1	glycogen synthase 1 (muscle)	-2,033016
H1FX	H1 histone family, member X	-3,9598112
H2AFV	H2A histone family, member V	-2,0053298
	hydroxyacyl-CoA dehydrogenase/3-ketoacyl-CoA thiolase/enoyl-CoA hydratase (trifunctional	
HADHA	protein), alpha subunit	-4,4153566
HAPLN2	hyaluronan and proteoglycan link protein 2	3,084965
HARS	histidyl-tRNA synthetase	-2,6181104
HARS2	histidyl-tRNA synthetase 2, mitochondrial	-4,416397
HCFC2	host cell factor C2	-5,3764873
HCST	hematopoietic cell signal transducer	-7,522872
HDAC5	histone deacetylase 5	2,4345694
HDLBP	high density lipoprotein binding protein	-2,2350054
HELZ	helicase with zinc finger	-44,310165
HELZ2	helicase with zinc finger 2, transcriptional coactivator	-3,7509131
HEXA	hexosaminidase A (alpha polypeptide)	-13,174058
HEXDC	hexosaminidase (glycosyl hydrolase family 20, catalytic domain) containing	-2,310604
HGH1	HGH1 homolog (S. cerevisiae)	2,0138354
HIC2	hypermethylated in cancer 2	-2,3867552
HIF3A	hypoxia inducible factor 3, alpha subunit	2,6079419

Símbolo do gene	Descrição	Fold change
HIGD1A	HIG1 hypoxia inducible domain family, member 1A	2,0296228
HIGD2A	HIG1 hypoxia inducible domain family, member 2A	2,5006263
HINT3	histidine triad nucleotide binding protein 3	-2,2914085
HIPK1	homeodomain interacting protein kinase 1	-6,1136537
HIRIP3	HIRA interacting protein 3	-2,7603147
HIST1H1D	histone cluster 1, H1d	2,5868266
HIST1H2AB	histone cluster 1, H2ab	-2,211449
HIST1H2BC	histone cluster 1, H2bc	2,0869095
HIST1H2BH	histone cluster 1, H2bh	2,048477
HIST1H3A	histone cluster 1, H3a	2,150644
HIST1H3B	histone cluster 1, H3b	3,182491
HIST1H3D	histone cluster 1, H3d	2,1471097
HIST1H3H	histone cluster 1, H3h	-7,2911725
HIST1H4A	histone cluster 1, H4a	-408,42795
HIST1H4H	histone cluster 1, H4h	-2,9009132
HIST2H3D	histone cluster 2, H3d	5,3813567
HLA-C	major histocompatibility complex, class I, C	3,0961514
HLA-DRB3	major histocompatibility complex, class II, DR beta 3	-2,4233172
HMGCR	3-hydroxy-3-methylglutaryl-CoA reductase	2,860686
HMGCS1	3-hydroxy-3-methylglutaryl-CoA synthase 1 (soluble)	3,1847503
HNRNPL	heterogeneous nuclear ribonucleoprotein L	-2,6447678
HNRNPUL2	heterogeneous nuclear ribonucleoprotein U-like 2	2,490928
HOOK3	hook microtubule-tethering protein 3	3,2290242
HRSP12	heat-responsive protein 12	4,1512914
HSF1	heat shock transcription factor 1	2,0749872
HSPA1B	heat shock 70kDa protein 1B	-6,2947206
HSPA9	heat shock 70kDa protein 9 (mortalin)	-5,932459
HSPB1	heat shock 27kDa protein 1	2,0918374
HSPH1	heat shock 105kDa/110kDa protein 1	2,409365
HUWE1	HECT, UBA and WWE domain containing 1, E3 ubiquitin protein ligase	5,793286

Símbolo do gene	Descrição	Fold change
HYI	hydroxypyruvate isomerase (putative)	-3,2435715
ID2	inhibitor of DNA binding 2, dominant negative helix-loop-helix protein	-2,687699
IDH1	isocitrate dehydrogenase 1 (NADP+), soluble	-3,15944
IDH3B	isocitrate dehydrogenase 3 (NAD+) beta	-2,0126204
IDS	iduronate 2-sulfatase	-2,665998
IER3IP1	immediate early response 3 interacting protein 1	2,574956
IFI6	interferon, alpha-inducible protein 6	-13,206258
IFITM2	interferon induced transmembrane protein 2	-9,130023
IFITM3	interferon induced transmembrane protein 3	6,383484
IFT74	intraflagellar transport 74	-191,68288
IGF2R	insulin-like growth factor 2 receptor	2,064279
IGFBP7	insulin-like growth factor binding protein 7	-3,7119656
IK	IK cytokine, down-regulator of HLA II	2,4241343
IKBKG	inhibitor of kappa light polypeptide gene enhancer in B-cells, kinase gamma	-4,423772
IL13RA1	interleukin 13 receptor, alpha 1	-3,175699
IMMP2L	IMP2 inner mitochondrial membrane peptidase-like (S. cerevisiae)	2,4739742
INPP5K	inositol polyphosphate-5-phosphatase K	-2,7886992
IP6K2	inositol hexakisphosphate kinase 2	-4,8012295
IPO7	importin 7	-2,0872998
IRAK1	interleukin-1 receptor-associated kinase 1	-2,176837
IREB2	iron-responsive element binding protein 2	-5,7876935
IRF3	interferon regulatory factor 3	-2,2469816
ISG15	ISG15 ubiquitin-like modifier	-3,7765963
ISOC1	isochorismatase domain containing 1	-4,23967
ITM2B	integral membrane protein 2B	-2,1447976
ITM2C	integral membrane protein 2C	-2,4333997
JAK3	Janus kinase 3	-23821,334
JMJD4	jumonji domain containing 4	-2,3412433
KANSL2	KAT8 regulatory NSL complex subunit 2	-4,6884894
KBTBD4	kelch repeat and BTB (POZ) domain containing 4	-14,181584

Símbolo do gene	Descrição	Fold change
	potassium channel, calcium activated intermediate/small conductance subfamily N alpha, member	
KCNN4	4	3,9696708
KCNQ1	potassium channel, voltage gated KQT-like subfamily Q, member 1	2,2049642
KCTD6	potassium channel tetramerization domain containing 6	-17,53286
KDM5B	lysine (K)-specific demethylase 5B	-7,9956384
KDSR	3-ketodihydrosphingosine reductase	-3,313076
KIAA0100	KIAA0100	-3,7477703
KIAA1033	KIAA1033	-10,491621
KIAA1161	KIAA1161	-5,8422904
KIAA1279	KIAA1279	-3,2641373
KIAA1551	KIAA1551	4,391074
KIAA1731NL	KIAA1731 N-terminal like	-7,2136097
KIF23	kinesin family member 23	3,2225099
KIF4A	kinesin family member 4A	-11,014331
KLC1	kinesin light chain 1	4,3330107
KLF10	Kruppel-like factor 10	2,8526664
KLF17	Kruppel-like factor 17	2,228168
KLF5	Kruppel-like factor 5 (intestinal)	-3,672115
KLHDC2	kelch domain containing 2	-3,447777
KLHL12	kelch-like family member 12	2,4158735
KLHL25	kelch-like family member 25	-2,1139753
KLHL7	kelch-like family member 7	3,4539063
KLHL8	kelch-like family member 8	-2,5638328
KLHL9	kelch-like family member 9	-8,389337
KLK5	kallikrein-related peptidase 5	3,9244678
KMT2B	lysine (K)-specific methyltransferase 2B	-6,95365
KNSTRN	kinetochore-localized astrin/SPAG5 binding protein	4,2550926
KPNA3	karyopherin alpha 3 (importin alpha 4)	-7,2336006
KRT5	keratin 5, type II	-2,0103042
KRT8	keratin 8, type II	3,834426

Símbolo do gene	Descrição	Fold change
KRT80	keratin 80, type II	-2,0426583
KRTAP1-4	keratin associated protein 1-4	2,0989335
KRTAP2-4	keratin associated protein 2-4	2,6979823
KRTAP3-3	keratin associated protein 3-3	-2075,64
KRTCAP2	keratinocyte associated protein 2	4,1391034
KYNU	kynureninase	-3,0331297
LANCL3	LanC lantibiotic synthetase component C-like 3 (bacterial)	-3,9961545
LARP4B	La ribonucleoprotein domain family, member 4B	-6,908863
LARP7	La ribonucleoprotein domain family, member 7	-2,5858266
LAT2	linker for activation of T cells family, member 2	-2,2019484
LEPR	leptin receptor	2,2568696
LGALS3BP	lectin, galactoside-binding, soluble, 3 binding protein	-2,67136
LINC00261	long intergenic non-protein coding RNA 261	-2,140283
LINC00265	long intergenic non-protein coding RNA 265	2,4586377
LINC00487	long intergenic non-protein coding RNA 487	2,9055872
LINC00665	long intergenic non-protein coding RNA 665	-2,3505306
LINC01420	long intergenic non-protein coding RNA 1420	2,0062592
LLPH	LLP homolog, long-term synaptic facilitation (Aplysia)	-2,417522
LMAN2L	lectin, mannose-binding 2-like	-7,6290016
LMNA	lamin A/C	2,1537256
LMO4	LIM domain only 4	2,6166399
lnc-DTYMK-3	lnc-DTYMK-3:1	6,1174617
lnc-SHCBP1L-1	lnc-SHCBP1L-1:1	-5,5707216
LOC100128364	uncharacterized LOC100128364	-6,1445427
LOC100128851	uncharacterized LOC100128851	2,6016836
LOC100133669	uncharacterized LOC100133669	2,820289
LOC158435	uncharacterized LOC158435	2,6348248
LOC286437	uncharacterized LOC286437	2,1285408
LOC388242	coiled-coil domain containing 101 pseudogene	-2,128061
LOC400558	uncharacterized LOC400558	2,901923

Símbolo do gene	Descrição	Fold change
LOC401286	uncharacterized LOC401286	2,348128
LOC642236	FSHD region gene 1 pseudogene	2,1416333
LOC645553	uncharacterized LOC645553	2,276265
LOC729680	uncharacterized LOC729680	-2,3718843
LOC84214	uncharacterized LOC84214	-9,74521
LOXL1	lysyl oxidase-like 1	2,8443859
LRP3	low density lipoprotein receptor-related protein 3	2,3822818
LRRC1	leucine rich repeat containing 1	-2,6049619
LRRC40	leucine rich repeat containing 40	-9,223026
LRRC41	leucine rich repeat containing 41	4,7372775
LRRC59	leucine rich repeat containing 59	-2,3598313
LRRC8D	leucine rich repeat containing 8 family, member D	2,3473847
LRRCC1	leucine rich repeat and coiled-coil centrosomal protein 1	-2,7617521
LSM10	LSM10, U7 small nuclear RNA associated	-3,2831774
LSM14B	LSM14B, SCD6 homolog B (S. cerevisiae)	-2,3365686
LSM6	LSM6 homolog, U6 small nuclear RNA associated (S. cerevisiae)	2,1878312
LTBP4	latent transforming growth factor beta binding protein 4	8,375628
LTK	leukocyte receptor tyrosine kinase	2,6920972
LXN	latexin	-2,2855935
LY6K	lymphocyte antigen 6 complex, locus K	2,6634526
LYSMD2	LysM, putative peptidoglycan-binding, domain containing 2	-2,438638
LZTS2	leucine zipper, putative tumor suppressor 2	2,5436757
MACROD1	MACRO domain containing 1	3,3397682
MAD2L1BP	MAD2L1 binding protein	2,2378085
MAGEA6	melanoma antigen family A, 6	2,0256233
MAGED2	melanoma antigen family D, 2	-3,9992306
MAGIX	MAGI family member, X-linked	3,375846
MALL	mal, T-cell differentiation protein-like	2,9816036
MAMLD1	mastermind-like domain containing 1	-3,4400434
MAN1A2	mannosidase, alpha, class 1A, member 2	3,8142953

Símbolo do gene	Descrição	Fold change
MAP1LC3B	microtubule-associated protein 1 light chain 3 beta	2,1211917
MAP2K1	mitogen-activated protein kinase kinase 1	2,0448606
MAP2K2	mitogen-activated protein kinase kinase 2	-3,523935
MAP2K3	mitogen-activated protein kinase kinase 3	-1544,6807
MAP3K9	mitogen-activated protein kinase kinase 9	-5,379696
MARVELD2	MARVEL domain containing 2	2,367874
MATN1-AS1	MATN1 antisense RNA 1	3,6508303
MBD6	methyl-CpG binding domain protein 6	3,9416842
MBOAT7	membrane bound O-acyltransferase domain containing 7	-2,3436
MCF2L	MCF.2 cell line derived transforming sequence-like	2,3461545
MCM10	minichromosome maintenance complex component 10	3,4630032
MCM5	minichromosome maintenance complex component 5	2,3995376
MDFI	MyoD family inhibitor	2,1004088
MDP1	magnesium-dependent phosphatase 1	-6,2234206
ME2	malic enzyme 2, NAD(+)-dependent, mitochondrial	-2,027716
ME3	malic enzyme 3, NADP(+)-dependent, mitochondrial	-3,3387804
MEA1	male-enhanced antigen 1	3,0375922
MEGF11	multiple EGF-like-domains 11	-4,3459706
MESDC1	mesoderm development candidate 1	-4,384345
MET	MET proto-oncogene, receptor tyrosine kinase	2,7771702
METAP1	methionyl aminopeptidase 1	-2,100041
METAP2	methionyl aminopeptidase 2	6,219879
METTL17	methyltransferase like 17	15,007293
METTL22	methyltransferase like 22	2,6176908
METTL5	methyltransferase like 5	2,63522
METTL6	methyltransferase like 6	2,0450742
METTL8	methyltransferase like 8	2,3114557
MEX3C	mex-3 RNA binding family member C	2,0703413
MFAP1	microfibrillar-associated protein 1	2,3550222
MFSD11	major facilitator superfamily domain containing 11	-2,0886319

Símbolo do gene	Descrição	Fold change
MGAT1	mannosyl (alpha-1,3-)-glycoprotein beta-1,2-N-acetylglucosaminyltransferase	-2,265304
MGLL	monoglyceride lipase	2,13102
MIOS	missing oocyte, meiosis regulator, homolog (Drosophila)	-2,6779008
MIPEP	mitochondrial intermediate peptidase	-4,0158033
MIR22HG	MIR22 host gene (non-protein coding)	4,263013
MITD1	MIT, microtubule interacting and transport, domain containing 1	-2,5149474
MKI67	marker of proliferation Ki-67	-2,1425898
MLLT1	myeloid/lymphoid or mixed-lineage leukemia (trithorax homolog, Drosophila); translocated to, 1	-3,4037974
MLLT6	myeloid/lymphoid or mixed-lineage leukemia (trithorax homolog, Drosophila); translocated to, 6	2,7670863
MND1	meiotic nuclear divisions 1 homolog (S. cerevisiae)	-10,128202
MNS1	meiosis-specific nuclear structural 1	3,6597524
MNT	MAX network transcriptional repressor	3,9369683
MOK	MOK protein kinase	-2,1247325
MON1A	MON1 secretory trafficking family member A	-7,4067183
MPHOSPH6	M-phase phosphoprotein 6	2,2879198
MPP3	membrane protein, palmitoylated 3 (MAGUK p55 subfamily member 3)	-4,025318
MPZL2	myelin protein zero-like 2	-4,4702888
MROH7	maestro heat-like repeat family member 7	-7,571638
MRPL10	mitochondrial ribosomal protein L10	4,043234
MRPL11	mitochondrial ribosomal protein L11	2,576238
MRPL12	mitochondrial ribosomal protein L12	-4,7810516
MRPL15	mitochondrial ribosomal protein L15	-2,111652
MRPL37	mitochondrial ribosomal protein L37	-2,0561528
MRPL38	mitochondrial ribosomal protein L38	2,0994287
MRPL44	mitochondrial ribosomal protein L44	-3,1907485
MRPL52	mitochondrial ribosomal protein L52	2,714643
MRPL9	mitochondrial ribosomal protein L9	-2,021244
MRPS14	mitochondrial ribosomal protein S14	-8,294388
MRPS18B	mitochondrial ribosomal protein S18B	3,0533996
MRPS27	mitochondrial ribosomal protein S27	2,72196

Símbolo do gene	Descrição	Fold change
MRPS31	mitochondrial ribosomal protein S31	3,0614355
MRRF	mitochondrial ribosome recycling factor	2,074964
MSL1	male-specific lethal 1 homolog (Drosophila)	-3,6912868
MTA2	metastasis associated 1 family, member 2	4,216759
MTIF3	mitochondrial translational initiation factor 3	-2,133605
MTMR2	myotubularin related protein 2	-4,2249346
MTX1	metaxin 1	2,6627934
MUC1	mucin 1, cell surface associated	-3,9827657
MUL1	mitochondrial E3 ubiquitin protein ligase 1	2,0465672
MVK	mevalonate kinase	4,761711
MYBL1	v-myb avian myeloblastosis viral oncogene homolog-like 1	3,9714503
MYCBP2	MYC binding protein 2, E3 ubiquitin protein ligase	-2,433464
MYO18A	myosin XVIIIA	-2,1742132
MYO1B	myosin IB	2,0833077
MZF1	myeloid zinc finger 1	-2,1367526
NAA11	N(alpha)-acetyltransferase 11, NatA catalytic subunit	2,146826
NAA35	N(alpha)-acetyltransferase 35, NatC auxiliary subunit	2,5520775
NACAP1	nascent-polypeptide-associated complex alpha polypeptide pseudogene 1	-3,5944815
NACC1	nucleus accumbens associated 1, BEN and BTB (POZ) domain containing	2,3629844
NAGPA	N-acetylglucosamine-1-phosphodiester alpha-N-acetylglucosaminidase	-3,7149086
NANOS1	nanos homolog 1 (Drosophila)	-2,2158358
NAPG	N-ethylmaleimide-sensitive factor attachment protein, gamma	-2,8886425
NARF	nuclear prelamin A recognition factor	-2,0714912
NBPF10	neuroblastoma breakpoint family, member 10	-2,1723578
NBPF14	neuroblastoma breakpoint family, member 14	-14,071799
NBR1	neighbor of BRCA1 gene 1	2,0389593
NCEH1	neutral cholesterol ester hydrolase 1	2,5049593
NCK2	NCK adaptor protein 2	-9,6238165
NCKAP1	NCK-associated protein 1	-8,311852
NCSTN	nicastrin	5,7913637

Símbolo do gene	Descrição	Fold change
ND4L	NADH dehydrogenase, subunit 4L (complex I)	2,0450783
NDUFA4	NDUFA4, mitochondrial complex associated	6,0510125
NDUFAF3	NADH dehydrogenase (ubiquinone) complex I, assembly factor 3	2,3275483
NDUFS6	NADH dehydrogenase (ubiquinone) Fe-S protein 6, 13kDa (NADH-coenzyme Q reductase)	2,324092
NEK6	NIMA-related kinase 6	2,7081485
NETO2	neuropilin (NRP) and tolloid (TLL)-like 2	2,8916917
NEURL3	neuralized E3 ubiquitin protein ligase 3	-4,629878
NFKBIB	nuclear factor of kappa light polypeptide gene enhancer in B-cells inhibitor, beta	2,1371298
NFU1	NFU1 iron-sulfur cluster scaffold	-2,7523935
NGDN	neuroguidin, EIF4E binding protein	2,0320392
NICN1	nicolin 1	-17,699469
NINL	ninein-like	-5,676535
NIPBL	Nipped-B homolog (Drosophila)	-9,356858
NIPSNAP3A	nipsnap homolog 3A (C. elegans)	2,1898394
NKAP	NFKB activating protein	3,1371949
NKX2-3	NK2 homeobox 3	-6,4227166
NKX2-5	NK2 homeobox 5	3,4368546
NLE1	notchless homolog 1 (Drosophila)	2,1734939
NOC2L	nucleolar complex associated 2 homolog (S. cerevisiae)	2,075798
NOL11	nucleolar protein 11	2,698736
NPEPPS	aminopeptidase puromycin sensitive	-3,2333493
NPIPB15	nuclear pore complex interacting protein family, member B15	2,9263508
NRBP1	nuclear receptor binding protein 1	-2,2795053
NRIP1	nuclear receptor interacting protein 1	-7,608413
NSD1	nuclear receptor binding SET domain protein 1	-2,755815
NSUN4	NOP2/Sun domain family, member 4	-15,305274
NT5DC1	5'-nucleotidase domain containing 1	-2,7875335
NT5M	5',3'-nucleotidase, mitochondrial	2,2451205
NTN1	netrin 1	2,5895495
NUBP1	nucleotide binding protein 1	-3,317799

Símbolo do gene	Descrição	Fold change
NUDCD3	NudC domain containing 3	-5,9216003
NUDT15	nudix (nucleoside diphosphate linked moiety X)-type motif 15	-2,6642203
NUP54	nucleoporin 54kDa	-7,2021008
NUS1	nuclear undecaprenyl pyrophosphate synthase 1 homolog (S. cerevisiae)	-2,0448923
NUTF2	nuclear transport factor 2	-9,361492
NVL	nuclear VCP-like	-7,659001
NXF1	nuclear RNA export factor 1	-4,034794
NXT1	nuclear transport factor 2-like export factor 1	-3,2433312
OARD1	O-acyl-ADP-ribose deacylase 1	3,2255085
OCRL	oculocerebrorenal syndrome of Lowe	-2,015249
OGFOD2	2-oxoglutarate and iron-dependent oxygenase domain containing 2	-3,3443458
OGFRL1	opioid growth factor receptor-like 1	-5,821069
OPA3	optic atrophy 3 (autosomal recessive, with chorea and spastic paraplegia)	-2,6944714
OPTN	optineurin	3,1797678
OR2A42	olfactory receptor, family 2, subfamily A, member 42	5,498453
OR7E156P	olfactory receptor, family 7, subfamily E, member 156 pseudogene	-4,5150733
OR7E37P	olfactory receptor, family 7, subfamily E, member 37 pseudogene	3,2122617
ORC1	origin recognition complex, subunit 1	-3,0113776
ORC3	origin recognition complex, subunit 3	3,2239864
OSBPL11	oxysterol binding protein-like 11	-5,8709254
OSBPL2	oxysterol binding protein-like 2	2,3003104
OSER1	oxidative stress responsive serine-rich 1	-2,0046868
OSR2	odd-skipped related transciption factor 2	2,072545
OTUB1	OTU deubiquitinase, ubiquitin aldehyde binding 1	-13,095247
OVOL2	ovo-like zinc finger 2	-3,2847207
P2RY2	purinergic receptor P2Y, G-protein coupled, 2	7,704723
PABPC3	poly(A) binding protein, cytoplasmic 3	3,0358295
PACSIN3	protein kinase C and casein kinase substrate in neurons 3	4,0988445
	phosphoribosylaminoimidazole carboxylase, phosphoribosylaminoimidazole succinocarboxamide	
PAICS	synthetase	-3,7531726

Símbolo do gene	Descrição	Fold change
PAK1	p21 protein (Cdc42/Rac)-activated kinase 1	2,268205
PAK6	p21 protein (Cdc42/Rac)-activated kinase 6	3,0450056
PANK3	pantothenate kinase 3	-2,345911
PAPD4	PAP associated domain containing 4	-4,228498
PAPD7	PAP associated domain containing 7	2,00496
PAQR6	progestin and adipoQ receptor family member VI	-3,5788229
PARL	presenilin associated, rhomboid-like	-2,804179
PARPBP	PARP1 binding protein	-4,148255
PARVA	parvin, alpha	2,964047
PAXIP1	PAX interacting (with transcription-activation domain) protein 1	-2,2586844
PCBP4	poly(rC) binding protein 4	-2,611007
PCDH1	protocadherin 1	2,405886
PCF11	PCF11 cleavage and polyadenylation factor subunit	-7,262643
PCNXL4	pecanex-like 4 (Drosophila)	-2,159922
PCYOX1	prenylcysteine oxidase 1	-2,0113184
PDCD2	programmed cell death 2	-6,826657
PDDC1	Parkinson disease 7 domain containing 1	2,4466872
PDE8A	phosphodiesterase 8A	4,4790826
PDGFC	platelet derived growth factor C	-4,549255
PDHB	pyruvate dehydrogenase (lipoamide) beta	-2,1047175
PDIA3	protein disulfide isomerase family A, member 3	2,4157617
PDRG1	p53 and DNA-damage regulated 1	-2,4085577
PDSS1	prenyl (decaprenyl) diphosphate synthase, subunit 1	-6,2561007
PELI1	pellino E3 ubiquitin protein ligase 1	-5,6348476
PER3	period circadian clock 3	9,024761
PEX7	peroxisomal biogenesis factor 7	-4,893942
PFKL	phosphofructokinase, liver	3,5242984
PFKM	phosphofructokinase, muscle	-2,9661412
PFN1	profilin 1	2,302902
PFN1P2	profilin 1 pseudogene 2	2,3481328

Símbolo do gene	Descrição	Fold change
PFN2	profilin 2	2,315223
PGA4	pepsinogen 4, group I (pepsinogen A)	-2,3727612
PHACTR4	phosphatase and actin regulator 4	-6,9711833
PHF19	PHD finger protein 19	214,90749
PHF3	PHD finger protein 3	3,3853993
PHLDA2	pleckstrin homology-like domain, family A, member 2	3,0996163
PHLDA3	pleckstrin homology-like domain, family A, member 3	-2,344233
PI3	peptidase inhibitor 3, skin-derived	2,920596
PIAS2	protein inhibitor of activated STAT, 2	3,7601209
PIAS3	protein inhibitor of activated STAT, 3	2,8205173
PIGQ	phosphatidylinositol glycan anchor biosynthesis, class Q	-5,674153
PIGS	phosphatidylinositol glycan anchor biosynthesis, class S	-2,0836453
PIK3C2A	phosphatidylinositol-4-phosphate 3-kinase, catalytic subunit type 2 alpha	7,799918
PIM1	Pim-1 proto-oncogene, serine/threonine kinase	-2,1426742
PKN2	protein kinase N2	-3,81427
PLA2G16	phospholipase A2, group XVI	-2,144928
PLCXD1	phosphatidylinositol-specific phospholipase C, X domain containing 1	-2,0111656
PLD2	phospholipase D2	2,0470731
PLGRKT	plasminogen receptor, C-terminal lysine transmembrane protein	2,1764615
PLOD2	procollagen-lysine, 2-oxoglutarate 5-dioxygenase 2	-4,8475027
PLP2	proteolipid protein 2 (colonic epithelium-enriched)	3,9883852
PLS3	plastin 3	3,2211447
PMS2	PMS2 postmeiotic segregation increased 2 (S. cerevisiae)	-3,429573
PNKD	paroxysmal nonkinesigenic dyskinesia	3,160428
PNRC2	proline-rich nuclear receptor coactivator 2	2,6199663
POLL	polymerase (DNA directed), lambda	4,2002845
POLR1C	polymerase (RNA) I polypeptide C, 30kDa	2,4409087
POLR2G	polymerase (RNA) II (DNA directed) polypeptide G	-2,0496337
POLR2J3	polymerase (RNA) II (DNA directed) polypeptide J3	2,1713226
POLR3GL	polymerase (RNA) III (DNA directed) polypeptide G (32kD)-like	-3,4873812

Símbolo do gene	Descrição	Fold change
POLRMT	polymerase (RNA) mitochondrial (DNA directed)	-4,7252097
POMT1	protein-O-mannosyltransferase 1	-2,9448597
POP4	processing of precursor 4, ribonuclease P/MRP subunit (S. cerevisiae)	35,41072
PPARD	peroxisome proliferator-activated receptor delta	-2,6392088
PPIL3	peptidylprolyl isomerase (cyclophilin)-like 3	-10,783433
PPM1B	protein phosphatase, Mg2+/Mn2+ dependent, 1B	3,751812
PPM1D	protein phosphatase, Mg2+/Mn2+ dependent, 1D	2,6587331
PPM1F	protein phosphatase, Mg2+/Mn2+ dependent, 1F	2,266691
PPP1R10	protein phosphatase 1, regulatory subunit 10	-3,8157477
PPP1R18	protein phosphatase 1, regulatory subunit 18	-4,9725695
PPP1R8	protein phosphatase 1, regulatory subunit 8	-2,0476525
PPP2R5D	protein phosphatase 2, regulatory subunit B', delta	-4,644274
PPP3CA	protein phosphatase 3, catalytic subunit, alpha isozyme	-4,1644998
PPP3CB	protein phosphatase 3, catalytic subunit, beta isozyme	3,2454545
PPP4C	protein phosphatase 4, catalytic subunit	2,1697314
PPRC1	peroxisome proliferator-activated receptor gamma, coactivator-related 1	2,621718
PRAF2	PRA1 domain family, member 2	3,4635112
PRDX1	peroxiredoxin 1	3,7936633
PRDX3	peroxiredoxin 3	-3,654062
PRKACA	protein kinase, cAMP-dependent, catalytic, alpha	2,585389
PRKAG2	protein kinase, AMP-activated, gamma 2 non-catalytic subunit	-2,8231668
PRKD3	protein kinase D3	4,1380596
PRKRIP1	PRKR interacting protein 1 (IL11 inducible)	2,1679623
PRKY	protein kinase, Y-linked, pseudogene	-15,856824
PRMT6	protein arginine methyltransferase 6	-2,317182
PRPF8	pre-mRNA processing factor 8	2,319155
PRR15L	proline rich 15-like	-2,8023517
PRR5	proline rich 5 (renal)	-4,4465814
PRR5-ARHGAP8	PRR5-ARHGAP8 readthrough	3,1761346
PRRC1	proline-rich coiled-coil 1	-4,3509007

PSCA prostate stem cell antigen PSENEN presenilin enhancer gamma secretase subunit PSMB3 proteasome (prosome, macropain) subunit, beta type, 3 PSMD10 proteasome (prosome, macropain) 26S subunit, non-ATPase, 10 PSMD13 proteasome (prosome, macropain) 26S subunit, non-ATPase, 13 PSMD14 proteasome (prosome, macropain) 26S subunit, non-ATPase, 14 PSMD5 proteasome (prosome, macropain) 26S subunit, non-ATPase, 5 PSORS1C1 psoriasis susceptibility 1 candidate 1 PSRC1 protein prenyltransferase alpha subunit repeat containing 1 PTCD1 pentatricopeptide repeat domain 1 PTCD1 protein tyrosine phosphatase type IVA, member 2 PTPLA protein tyrosine phosphatase, mitochondrial 1 PTPRU protein tyrosine phosphatase, mitochondrial 1 PTPRU protein tyrosine phosphatase, receptor type, U PTRF petidyl-tRNA hydrolase 2 PVALB parvalbumin PVRL4 poliovirus receptor-related 4 PWWP2A PWWP domain containing 2A PYCARD PYD and CARD domain containing 1 RAB13 RAB13, member RAS oncogene family RAB1B RAB1B, member RAS oncogene family RAB2A RAB2A, member RAS oncogene family	do gene	Descrição	Fold change
PSENEN presenilin enhancer gamma secretase subunit PSMB3 proteasome (prosome, macropain) subunit, beta type, 3 PSMD10 proteasome (prosome, macropain) 26S subunit, non-ATPase, 10 PSMD13 proteasome (prosome, macropain) 26S subunit, non-ATPase, 13 PSMD14 proteasome (prosome, macropain) 26S subunit, non-ATPase, 14 PSMD5 proteasome (prosome, macropain) 26S subunit, non-ATPase, 14 PSMD5 proteasome (prosome, macropain) 26S subunit, non-ATPase, 5 PSORS1C1 proteasome (prosome, macropain) 26S subunit, non-ATPase, 14 PSMD5 protein tyrosine subunit repeat containing 1 PTCD1 protein prenyltransferase alpha subunit repeat containing 1 PTPA42 protein tyrosine phosphatase type IVA, member 2 PTPLA protein tyrosine phosphatase, mitochondrial 1 PTPRU protein tyrosine phosphatase, mitochondrial 1 PTPRU protein tyrosine phosphatase, receptor type, U PTRF peptidyl-tRNA hydrolase 2 PVALB parvalbumin PVRL4 poliovirus receptor-related 4 PWWP2A PWWP domain containing 2A PYCARD PYD and CARD domain containing QTRTD1 queuine tRNA-ribosyltransferase domain containing 1 RAB13 RAB13 RAB18, member RAS oncogene family RAB18 RAB18, member RAS oncogene family RAB26 RAB26, member RAS oncogene family	S22	protease, serine, 22	-3,917542
PSMB3 proteasome (prosome, macropain) subunit, beta type, 3 PSMD10 proteasome (prosome, macropain) 26S subunit, non-ATPase, 10 PSMD13 proteasome (prosome, macropain) 26S subunit, non-ATPase, 13 PSMD14 proteasome (prosome, macropain) 26S subunit, non-ATPase, 14 PSMD5 proteasome (prosome, macropain) 26S subunit, non-ATPase, 5 PSORS1C1 psoriasis susceptibility 1 candidate 1 PSRC1 proline/serine-rich coiled-coil 1 PTAR1 protein prenyltransferase alpha subunit repeat containing 1 PTCD1 pentatricopeptide repeat domain 1 PTP4A2 protein tyrosine phosphatase type IVA, member 2 PTPLA protein tyrosine phosphatase-like (proline instead of catalytic arginine), member A PTPMT1 protein tyrosine phosphatase, mitochondrial 1 PTRU protein tyrosine phosphatase, receptor type, U PTRF polymerase I and transcript release factor PTRH2 peptidyl-tRNA hydrolase 2 PVALB parvalbumin PVRL4 poliovirus receptor-related 4 PWWP2A PWWP domain containing 2A PYCARD PYD and CARD domain containing QTRTD1 queuine tRNA-ribosyltransferase domain containing 1 RAB13 RAB13 RAB13, member RAS oncogene family RAB1B RAB1B, member RAS oncogene family RAB1B RAB26 RAB26, member RAS oncogene family	CA	prostate stem cell antigen	-2,2139697
PSMD10 proteasome (prosome, macropain) 26S subunit, non-ATPase, 10 PSMD13 proteasome (prosome, macropain) 26S subunit, non-ATPase, 13 PSMD14 proteasome (prosome, macropain) 26S subunit, non-ATPase, 14 PSMD5 proteasome (prosome, macropain) 26S subunit, non-ATPase, 5 PSORS1C1 psoriasis susceptibility 1 candidate 1 PTAR1 protein prenyltransferase alpha subunit repeat containing 1 PTCD1 pentatricopeptide repeat domain 1 PTP4A2 protein tyrosine phosphatase type IVA, member 2 PTPLA protein tyrosine phosphatase-like (proline instead of catalytic arginine), member A PTPMT1 protein tyrosine phosphatase, mitochondrial 1 PTRU protein tyrosine phosphatase, receptor type, U PTRF polymerase I and transcript release factor PTRH2 peptidyl-tRNA hydrolase 2 PVALB parvalbumin PVRL4 poliovirus receptor-related 4 PWWP2A PWWP domain containing 2A PYCARD PYD and CARD domain containing QTRTD1 queuine tRNA-ribosyltransferase domain containing 1 RAB13 RAB13, member RAS oncogene family RAB1B RAB16, member RAS oncogene family RAB2A RAB2A, member RAS oncogene family	JEN	presenilin enhancer gamma secretase subunit	5,3210034
PSMD13 proteasome (prosome, macropain) 26S subunit, non-ATPase, 13 PSMD14 proteasome (prosome, macropain) 26S subunit, non-ATPase, 14 PSMD5 proteasome (prosome, macropain) 26S subunit, non-ATPase, 5 PSORS1C1 psoriasis susceptibility 1 candidate 1 PSRC1 proline/serine-rich coiled-coil 1 PTAR1 protein prenyltransferase alpha subunit repeat containing 1 PTCD1 pentatricopeptide repeat domain 1 PTP4A2 protein tyrosine phosphatase type IVA, member 2 PTPLA protein tyrosine phosphatase type IVA, member 2 PTPLA protein tyrosine phosphatase, mitochondrial 1 PTPRU protein tyrosine phosphatase, mitochondrial 1 PTPRU protein tyrosine phosphatase, receptor type, U PTRF polymerase I and transcript release factor PTRH2 peptidyl-tRNA hydrolase 2 PVALB parvalbumin PVRL4 poliovirus receptor-related 4 PWWP2A PWWP domain containing 2A PYCARD PYD and CARD domain containing QTRTD1 queuine tRNA-ribosyltransferase domain containing 1 RAB13 RAB13, member RAS oncogene family RAB16 RAB16, member RAS oncogene family RAB26 RAB26, member RAS oncogene family	IB3	proteasome (prosome, macropain) subunit, beta type, 3	2,2820516
PSMD14 proteasome (prosome, macropain) 26S subunit, non-ATPase, 14 PSMD5 proteasome (prosome, macropain) 26S subunit, non-ATPase, 5 PSORS1C1 psoriasis susceptibility 1 candidate 1 PSRC1 proline/serine-rich coiled-coil 1 PTAR1 protein prenyltransferase alpha subunit repeat containing 1 PTCD1 pentatricopeptide repeat domain 1 PTP4A2 protein tyrosine phosphatase type IVA, member 2 PTPLA protein tyrosine phosphatase-like (proline instead of catalytic arginine), member A PTPMT1 protein tyrosine phosphatase, mitochondrial 1 PTPRU protein tyrosine phosphatase, receptor type, U PTRF polymerase I and transcript release factor PTRH2 peptidyl-tRNA hydrolase 2 PVALB parvalbumin PVRL4 poliovirus receptor-related 4 PWWP2A PWWP domain containing 2A PYCARD PYD and CARD domain containing QTRTD1 queuine tRNA-ribosyltransferase domain containing 1 RAB13 RAB13, member RAS oncogene family RAB1B RAB1B, member RAS oncogene family RAB26 RAB26, member RAS oncogene family	D10	proteasome (prosome, macropain) 26S subunit, non-ATPase, 10	-2,0432782
PSMD5 proteasome (prosome, macropain) 26S subunit, non-ATPase, 5 PSORS1C1 psoriasis susceptibility 1 candidate 1 PSRC1 proline/serine-rich coiled-coil 1 PTAR1 protein prenyltransferase alpha subunit repeat containing 1 PTCD1 pentatricopeptide repeat domain 1 PTP4A2 protein tyrosine phosphatase type IVA, member 2 PTPLA protein tyrosine phosphatase-like (proline instead of catalytic arginine), member A PTPMT1 protein tyrosine phosphatase, mitochondrial 1 PTPRU protein tyrosine phosphatase, receptor type, U PTRF polymerase I and transcript release factor PTRH2 peptidyl-tRNA hydrolase 2 PVALB parvalbumin PVRL4 poliovirus receptor-related 4 PWWP2A PWWP domain containing 2A PYCARD PYD and CARD domain containing QTRTD1 queuine tRNA-ribosyltransferase domain containing 1 RAB13 RAB13, member RAS oncogene family RAB1B RAB26 RAB26, member RAS oncogene family RAB2A RAB2A, member RAS oncogene family	D13	proteasome (prosome, macropain) 26S subunit, non-ATPase, 13	2,567699
PSORS1C1 psoriasis susceptibility 1 candidate 1 PSRC1 proline/serine-rich coiled-coil 1 PTAR1 protein prenyltransferase alpha subunit repeat containing 1 PTCD1 pentatricopeptide repeat domain 1 PTP4A2 protein tyrosine phosphatase type IVA, member 2 PTPLA protein tyrosine phosphatase-like (proline instead of catalytic arginine), member A PTPMT1 protein tyrosine phosphatase, mitochondrial 1 PTPRU protein tyrosine phosphatase, receptor type, U PTRF polymerase I and transcript release factor PTRH2 peptidyl-tRNA hydrolase 2 PVALB parvalbumin PVRL4 poliovirus receptor-related 4 PWWP2A PWWP domain containing 2A PYCARD PYD and CARD domain containing QTRTD1 queuine tRNA-ribosyltransferase domain containing 1 RAB13 RAB13, member RAS oncogene family RAB1B RAB1B, member RAS oncogene family RAB26 RAB26, member RAS oncogene family RAB2A RAB2A, member RAS oncogene family	D14	proteasome (prosome, macropain) 26S subunit, non-ATPase, 14	2,7448368
PSRC1 proline/serine-rich coiled-coil 1 PTAR1 protein prenyltransferase alpha subunit repeat containing 1 PTCD1 pentatricopeptide repeat domain 1 PTP4A2 protein tyrosine phosphatase type IVA, member 2 PTPLA protein tyrosine phosphatase-like (proline instead of catalytic arginine), member A PTPMT1 protein tyrosine phosphatase, mitochondrial 1 PTPRU protein tyrosine phosphatase, receptor type, U PTRF polymerase I and transcript release factor PTRH2 peptidyl-tRNA hydrolase 2 PVALB parvalbumin PVRL4 poliovirus receptor-related 4 PWWP2A PWWP domain containing 2A PYCARD PYD and CARD domain containing QTRTD1 queuine tRNA-ribosyltransferase domain containing 1 RAB13 RAB13, member RAS oncogene family RAB16 RAB26 RAB26, member RAS oncogene family RAB27 RAB2A RAB2A, member RAS oncogene family	D5	proteasome (prosome, macropain) 26S subunit, non-ATPase, 5	4,2202353
PTAR1 protein prenyltransferase alpha subunit repeat containing 1 PTCD1 pentatricopeptide repeat domain 1 PTP4A2 protein tyrosine phosphatase type IVA, member 2 PTPLA protein tyrosine phosphatase type IVA, member 2 PTPMT1 protein tyrosine phosphatase, mitochondrial 1 PTPRU protein tyrosine phosphatase, mitochondrial 1 PTPRU polymerase I and transcript release factor PTRH2 peptidyl-tRNA hydrolase 2 PVALB parvalbumin PVRL4 poliovirus receptor-related 4 PWWP2A PWWP domain containing 2A PYCARD PYD and CARD domain containing QTRTD1 queuine tRNA-ribosyltransferase domain containing 1 RAB13 RAB13, member RAS oncogene family RAB1B RAB26, member RAS oncogene family RAB2A RAB2A, member RAS oncogene family	S1C1	psoriasis susceptibility 1 candidate 1	-2,0196774
PTCD1 pentatricopeptide repeat domain 1 PTP4A2 protein tyrosine phosphatase type IVA, member 2 PTPLA protein tyrosine phosphatase type IVA, member 2 PTPMT1 protein tyrosine phosphatase, mitochondrial 1 PTPRU protein tyrosine phosphatase, receptor type, U PTRF polymerase I and transcript release factor PTRH2 peptidyl-tRNA hydrolase 2 PVALB parvalbumin PVRL4 poliovirus receptor-related 4 PWWP2A PWWP domain containing 2A PYCARD PYD and CARD domain containing 1 RAB13 RAB13, member RAS oncogene family RAB16 RAB26, member RAS oncogene family RAB26, member RAS oncogene family RAB2A, member RAS oncogene family	.C1	proline/serine-rich coiled-coil 1	4,35602
PTP4A2 protein tyrosine phosphatase type IVA, member 2 PTPLA protein tyrosine phosphatase-like (proline instead of catalytic arginine), member A PTPMT1 protein tyrosine phosphatase, mitochondrial 1 PTPRU protein tyrosine phosphatase, mitochondrial 1 PTRF polymerase I and transcript release factor PTRH2 peptidyl-tRNA hydrolase 2 PVALB parvalbumin PVRL4 poliovirus receptor-related 4 PWWP2A PWWP domain containing 2A PYCARD PYD and CARD domain containing QTRTD1 queuine tRNA-ribosyltransferase domain containing 1 RAB13 RAB13, member RAS oncogene family RAB1B RAB26 RAB26, member RAS oncogene family RAB2A RAB2A, member RAS oncogene family	.R1	protein prenyltransferase alpha subunit repeat containing 1	2,7142627
PTPLA protein tyrosine phosphatase-like (proline instead of catalytic arginine), member A PTPMT1 protein tyrosine phosphatase, mitochondrial 1 PTPRU protein tyrosine phosphatase, receptor type, U PTRF polymerase I and transcript release factor PTRH2 peptidyl-tRNA hydrolase 2 PVALB parvalbumin PVRL4 poliovirus receptor-related 4 PWWP2A PWWP domain containing 2A PYCARD PYD and CARD domain containing QTRTD1 queuine tRNA-ribosyltransferase domain containing 1 RAB13 RAB13, member RAS oncogene family RAB1B RAB1B, member RAS oncogene family RAB2A RAB2A, member RAS oncogene family	D1	pentatricopeptide repeat domain 1	-2,356011
PTPMT1 protein tyrosine phosphatase, mitochondrial 1 PTPRU protein tyrosine phosphatase, receptor type, U PTRF polymerase I and transcript release factor PTRH2 peptidyl-tRNA hydrolase 2 PVALB parvalbumin PVRL4 poliovirus receptor-related 4 PWWP2A PWWP domain containing 2A PYCARD PYD and CARD domain containing QTRTD1 queuine tRNA-ribosyltransferase domain containing 1 RAB13 RAB13, member RAS oncogene family RAB1B RAB26 RAB26, member RAS oncogene family RAB2A RAB2A, member RAS oncogene family	1A2	protein tyrosine phosphatase type IVA, member 2	-3,2966716
PTPRU PTRF protein tyrosine phosphatase, receptor type, U PTRF polymerase I and transcript release factor PTRH2 peptidyl-tRNA hydrolase 2 PVALB parvalbumin PVRL4 poliovirus receptor-related 4 PWWP2A PYCARD PYD and CARD domain containing QTRTD1 queuine tRNA-ribosyltransferase domain containing 1 RAB13 RAB13 RAB14 RAB15 RAB16 RAB16 RAB26 RAB26, member RAS oncogene family RAB2A RAB2A RAB2A RAB2A, member RAS oncogene family	LA	protein tyrosine phosphatase-like (proline instead of catalytic arginine), member A	2,8569226
PTRF PTRH2 PVALB PVALB PVRL4 PWWP2A PYCARD QTRTD1 RAB13 RAB13 RAB18 RAB26 RAB2A PTRH2 POlymerase I and transcript release factor peptidyl-tRNA hydrolase 2 peptidyl-tRNA hydrolase 2 parvalbumin poliovirus receptor-related 4 PWWP domain containing 2A PYD and CARD domain containing queuine tRNA-ribosyltransferase domain containing 1 RAB13, member RAS oncogene family RAB1B, member RAS oncogene family RAB2A, member RAS oncogene family RAB2A, member RAS oncogene family	MT1	protein tyrosine phosphatase, mitochondrial 1	2,0792823
PTRH2 PVALB parvalbumin PVRL4 poliovirus receptor-related 4 PWWP2A PYCARD PYD and CARD domain containing QTRTD1 QTRTD1 QTRTD1 RAB13 RAB13 RAB13, member RAS oncogene family RAB1B RAB26 RAB26 RAB2A RAB2A RAB2A, member RAS oncogene family RAB28	RU	protein tyrosine phosphatase, receptor type, U	-3,3324885
PVALB PVRL4 poliovirus receptor-related 4 PWWP2A PYCARD PYCARD QTRTD1 RAB13 RAB13 RAB1B RAB1B RAB26 RAB2A RAB2A provalbumin parvalbumin poliovirus receptor-related 4 PWWP domain containing 2A PYD and CARD domain containing queuine tRNA-ribosyltransferase domain containing 1 RAB13, member RAS oncogene family RAB16, member RAS oncogene family RAB26, member RAS oncogene family RAB2A, member RAS oncogene family	RF	polymerase I and transcript release factor	6,0153146
PVRL4 PWWP2A PYCARD PYCARD PYD and CARD domain containing QTRTD1 QTRTD1 RAB13 RAB13 RAB1B RAB1B RAB26 RAB26 RAB2A PVRL4 PWWP domain containing 2A PYD and CARD domain containing queuine tRNA-ribosyltransferase domain containing 1 RAB13, member RAS oncogene family RAB26, member RAS oncogene family RAB2A, member RAS oncogene family	H2	peptidyl-tRNA hydrolase 2	6,5054064
PWWP2A PYCARD PYD and CARD domain containing QTRTD1 QTRTD1 Queuine tRNA-ribosyltransferase domain containing 1 RAB13 RAB13, member RAS oncogene family RAB1B RAB26 RAB26, member RAS oncogene family RAB2A RAB2A, member RAS oncogene family	LB	parvalbumin	3,444385
PYCARD QTRTD1 RAB13 RAB13 RAB14 RAB15 RAB16 RAB26 RAB26 RAB2A PYD and CARD domain containing queuine tRNA-ribosyltransferase domain containing 1 RAB17 RAB18 RAB18, member RAS oncogene family RAB26, member RAS oncogene family RAB2A, member RAS oncogene family	L4	poliovirus receptor-related 4	-2,1550992
QTRTD1 queuine tRNA-ribosyltransferase domain containing 1 RAB13 RAB13, member RAS oncogene family RAB1B RAB1B, member RAS oncogene family RAB26 RAB26, member RAS oncogene family RAB2A RAB2A, member RAS oncogene family	P2A	PWWP domain containing 2A	-5,2987113
RAB13 RAB13, member RAS oncogene family RAB1B RAB1B, member RAS oncogene family RAB26 RAB26, member RAS oncogene family RAB2A RAB2A, member RAS oncogene family	ARD	PYD and CARD domain containing	-2,5483048
RAB1B RAB1B, member RAS oncogene family RAB26 RAB26, member RAS oncogene family RAB2A RAB2A, member RAS oncogene family	ГD1	queuine tRNA-ribosyltransferase domain containing 1	-2,4378216
RAB26 RAB26, member RAS oncogene family RAB2A RAB2A, member RAS oncogene family	313	RAB13, member RAS oncogene family	3,555326
RAB2A RAB2A, member RAS oncogene family	31B	RAB1B, member RAS oncogene family	-3,1992114
	326	RAB26, member RAS oncogene family	-25,434748
PAR43 member PAS energene family	32A	RAB2A, member RAS oncogene family	-3,6965513
KAD43, HICHIUCI KAS UICUGCHE IAHIIIY	343	RAB43, member RAS oncogene family	2,237514
RAB5B RAB5B, member RAS oncogene family	35B	RAB5B, member RAS oncogene family	-2,4949744
RAB6A RAB6A, member RAS oncogene family	36A	RAB6A, member RAS oncogene family	-2,3482943

Símbolo do gene	Descrição	Fold change
RABEP2	rabaptin, RAB GTPase binding effector protein 2	-2,4184587
RALA	v-ral simian leukemia viral oncogene homolog A (ras related)	-7,02061
RANBP3	RAN binding protein 3	-2,2132535
RANBP6	RAN binding protein 6	-2,2040665
RARA	retinoic acid receptor, alpha	6,901033
RARRES1	retinoic acid receptor responder (tazarotene induced) 1	-2,1402543
RARS2	arginyl-tRNA synthetase 2, mitochondrial	6,3161283
RASA1	RAS p21 protein activator (GTPase activating protein) 1	-2,0805624
RBBP6	retinoblastoma binding protein 6	6,5856953
RBCK1	RanBP-type and C3HC4-type zinc finger containing 1	-6,5024486
RBM10	RNA binding motif protein 10	-2,0703905
RBM18	RNA binding motif protein 18	-2,1837652
RBMS2	RNA binding motif, single stranded interacting protein 2	3,2203069
RBP4	retinol binding protein 4, plasma	2,4325938
RBPJ	recombination signal binding protein for immunoglobulin kappa J region	2,156636
RCAN3	RCAN family member 3	-2,0170083
RCL1	RNA terminal phosphate cyclase-like 1	-2,113308
REEP4	receptor accessory protein 4	-2,8841853
RELL2	RELT-like 2	2,112047
REV3L	REV3-like, polymerase (DNA directed), zeta, catalytic subunit	-2,920511
RFWD2	ring finger and WD repeat domain 2, E3 ubiquitin protein ligase	-3,3601866
RFWD3	ring finger and WD repeat domain 3	2,1822839
RGP1	RGP1 retrograde golgi transport homolog (S. cerevisiae)	-3,822065
RGS2	regulator of G-protein signaling 2	-3,265715
RHBDF2	rhomboid 5 homolog 2 (Drosophila)	-2,2248616
RHOBTB1	Rho-related BTB domain containing 1	-4,0841827
RHOC	ras homolog family member C	3,1389673
RHOQ	ras homolog family member Q	2,0787091
RHOV	ras homolog family member V	3,761993
RIC8A	RIC8 guanine nucleotide exchange factor A	-4,941522

Símbolo do gene	Descrição	Fold change
RILPL1	Rab interacting lysosomal protein-like 1	-2,2090893
RIN2	Ras and Rab interactor 2	3,1875272
RINL	Ras and Rab interactor-like	-2,0273151
RLF	rearranged L-myc fusion	-3,5846853
RNF10	ring finger protein 10	2,0527291
RNF114	ring finger protein 114	-2,1860766
RNF139	ring finger protein 139	2,1271074
RNF141	ring finger protein 141	-5,035361
RNF34	ring finger protein 34, E3 ubiquitin protein ligase	2,0219495
RNF38	ring finger protein 38	-8,609178
RNMTL1	RNA methyltransferase like 1	-6,0399027
RNPC3	RNA-binding region (RNP1, RRM) containing 3	4,0135145
RP9	retinitis pigmentosa 9 (autosomal dominant)	2,5720587
RPA3	replication protein A3, 14kDa	2,063016
RPF2	ribosome production factor 2 homolog (S. cerevisiae)	2,2985206
RPL13AP3	ribosomal protein L13a pseudogene 3	-2,4379401
RPL13P5	ribosomal protein L13 pseudogene 5	3,8848863
RPL21P44	ribosomal protein L21 pseudogene 44	2,1380186
RPL4	ribosomal protein L4	2,5560942
RPS6KA2	ribosomal protein S6 kinase, 90kDa, polypeptide 2	-3,8274276
RPS6KA4	ribosomal protein S6 kinase, 90kDa, polypeptide 4	2,3992028
RPTOR	regulatory associated protein of MTOR, complex 1	-3,322419
RPUSD2	RNA pseudouridylate synthase domain containing 2	5,350932
RRAGC	Ras-related GTP binding C	-2,6442049
RRP1B	ribosomal RNA processing 1B	-4,4065347
RRP8	ribosomal RNA processing 8, methyltransferase, homolog (yeast)	-3,4723876
RRS1	RRS1 ribosome biogenesis regulator homolog (S. cerevisiae)	-5,287889
RSAD1	radical S-adenosyl methionine domain containing 1	-3,4863462
RSC1A1	regulatory solute carrier protein, family 1, member 1	-2,0600846
RSL24D1	ribosomal L24 domain containing 1	-3,8415678

Símbolo do gene	Descrição	Fold change
RSRC2	arginine/serine-rich coiled-coil 2	-2,5232003
RTN3	reticulon 3	-3,2990348
RUFY1	RUN and FYVE domain containing 1	-2,7548616
RUNX3	runt-related transcription factor 3	-2,4666731
RUSC2	RUN and SH3 domain containing 2	-3,0045116
RWDD2B	RWD domain containing 2B	2,238523
RXRA	retinoid X receptor, alpha	-2,9216192
SACM1L	SAC1 suppressor of actin mutations 1-like (yeast)	-20,67895
SAP130	Sin3A-associated protein, 130kDa	2,1513095
SAPCD2	suppressor APC domain containing 2	-3,5798771
SARNP	SAP domain containing ribonucleoprotein	2,0103998
SART3	squamous cell carcinoma antigen recognized by T cells 3	-4,3965287
SAV1	salvador family WW domain containing protein 1	-2,2498307
SBF1P1	SET binding factor 1 pseudogene 1	-5,5015492
SCAP	SREBF chaperone	-2,9565217
SCARA3	scavenger receptor class A, member 3	7,207585
SCO1	SCO1 cytochrome c oxidase assembly protein	-3,340212
SDF2L1	stromal cell-derived factor 2-like 1	-2,2985373
SDSL	serine dehydratase-like	2,3514879
SEC22B	SEC22 vesicle trafficking protein homolog B (S. cerevisiae) (gene/pseudogene)	-2,478342
SEC63	SEC63 homolog (S. cerevisiae)	-2,013001
SEH1L	SEH1-like (S. cerevisiae)	-2,212751
SELENBP1	selenium binding protein 1	-2,6047251
SELK	selenoprotein K	-3,2385495
SELT	selenoprotein T	-2,272748
SERF1B	small EDRK-rich factor 1B (centromeric)	-2,407211
SERINC1	serine incorporator 1	2,2478998
SERINC3	serine incorporator 3	-3,220904
SERPINB6	serpin peptidase inhibitor, clade B (ovalbumin), member 6	3,1894896
SERPINE2	serpin peptidase inhibitor, clade E (nexin, plasminogen activator inhibitor type 1), member 2	-3,9739006

Símbolo do gene	Descrição	Fold change
SERTAD1	SERTA domain containing 1	2,5230117
SETDB1	SET domain, bifurcated 1	-3,033262
SF3A2	splicing factor 3a, subunit 2, 66kDa	2,0685465
SF3B4	splicing factor 3b, subunit 4, 49kDa	-3,1699
SFT2D2	SFT2 domain containing 2	2,1890073
SFTPA2	surfactant protein A2	4,273118
SGCD	sarcoglycan, delta (35kDa dystrophin-associated glycoprotein)	9,853295
SGOL2	shugoshin-like 2 (S. pombe)	-7,0446887
SGTA	small glutamine-rich tetratricopeptide repeat (TPR)-containing, alpha	-2,0206149
SH3BGRL3	SH3 domain binding glutamate-rich protein like 3	2,1033251
SH3GLB1	SH3-domain GRB2-like endophilin B1	-12,159431
SH3KBP1	SH3-domain kinase binding protein 1	-4,910074
SH3PXD2B	SH3 and PX domains 2B	-3,0100112
SHARPIN	SHANK-associated RH domain interactor	2,0203316
SIGMAR1	sigma non-opioid intracellular receptor 1	7,3367887
SIPA1	signal-induced proliferation-associated 1	-2,2420254
SKAP2	src kinase associated phosphoprotein 2	-2,88229
SKIV2L	superkiller viralicidic activity 2-like (S. cerevisiae)	-3,2252824
SKIV2L2	superkiller viralicidic activity 2-like 2 (S. cerevisiae)	-2,0227144
SKP2	S-phase kinase-associated protein 2, E3 ubiquitin protein ligase	3,5977538
SLC15A4	solute carrier family 15 (oligopeptide transporter), member 4	2,0522957
SLC16A2	solute carrier family 16, member 2 (thyroid hormone transporter)	-2,1157668
SLC25A1	solute carrier family 25 (mitochondrial carrier; citrate transporter), member 1	2,6674752
SLC25A29	solute carrier family 25 (mitochondrial carnitine/acylcarnitine carrier), member 29	2,0970397
SLC25A33	solute carrier family 25 (pyrimidine nucleotide carrier), member 33	2,2788875
SLC25A46	solute carrier family 25, member 46	-6,951515
SLC26A2	solute carrier family 26 (anion exchanger), member 2	2,277344
SLC2A4RG	SLC2A4 regulator	-2,215196
SLC35A2	solute carrier family 35 (UDP-galactose transporter), member A2	-7,389941
SLC35B3	solute carrier family 35 (adenosine 3'-phospho 5'-phosphosulfate transporter), member B3	-2,0505476

SLC36A1 solute carrier family 36 (proton/amino acid symporter), member 1 -8,39065 SLC38A7 solute carrier family 38, member 7 2,603358 SLC39A14 solute carrier family 39 (zinc transporter), member 14 2,071188 SLC44A3 solute carrier family 44, member 3 2,12124 SLC4A1AP solute carrier family 4 (anion exchanger), member 1, adaptor protein 9,32278 SLITRK6 SLIT and NTRK-like family, member 6 -28,0540 SLMO1 slowmo homolog 1 (Drosophila) -4,57087 SLMO2 slowmo homolog 2 (Drosophila) -7,24491 SLTM SAFB-like, transcription modulator -2,21216 SMAD1 SMAD family member 1 2,44195 SMAGP small cell adhesion glycoprotein -3,86724 SMARCC1 1 2,071692 SMARC2 SWI/SNF related, matrix associated, actin dependent regulator of chromatin, subfamily c, member 2 SMARC2 SWEK homolog 2, suppressor of mekl (Dictyostelium) -3,46569 SMEK 2 SMEK homolog 2, suppressor of mekl (Dictyostelium) -3,46569 SMYD2 SET and MYND domain containing 2 -5,01108	Símbolo do gene	Descrição	Fold change
SLC38A7 solute carrier family 38, member 7 2,603358 SLC39A14 solute carrier family 39 (zinc transporter), member 14 2,071188 SLC44A3 solute carrier family 4 (anion exchanger), member 1, adaptor protein 9,32278 SLTTRK6 SLIT and NTRK-like family, member 6 -28,0540 SLMO1 slowmo homolog 1 (Drosophila) -4,57087 SLMO2 slowmo homolog 2 (Drosophila) -7,24491 SLTM SAFB-like, transcription modulator -2,21216 SMAD1 SMAD family member 1 2,44195 SMAGP small cell adhesion glycoprotein -3,86724 SMARCC1 SWI/SNF related, matrix associated, actin dependent regulator of chromatin, subfamily c, member 2 SMARC2 SWI/SNF related, matrix associated, actin dependent regulator of chromatin, subfamily c, member 2 SMARC2 SWI/SNF related, matrix associated, actin dependent regulator of chromatin, subfamily c, member 2 SMARC2 SWI/SNF related, matrix associated, actin dependent regulator of chromatin, subfamily c, member 2 SMC3 SMEK homolog 2, suppressor of mek1 (Dictyostelium) -3,45669 SMEK2 SMEK homolog 2, suppressor of mek1 (Dictyostelium	SLC35E2	solute carrier family 35, member E2	2,0974743
SLC39A14 solute carrier family 39 (zinc transporter), member 14 2,071188 SLC4AA3 solute carrier family 44, member 3 2,121246 SLC4A1AP solute carrier family 4 (anion exchanger), member 1, adaptor protein 9,32278 SLTTRK6 SLIT and NTRK-like family, member 6 -28,0540 SLMO1 slowmo homolog 1 (Drosophila) 4,57087 SLMO2 slowmo homolog 2 (Drosophila) -7,24491 SLTM SAFB-like, transcription modulator -2,21216 SMAD1 SMAD family member 1 2,44195 SMAGP SWI/SNF related, matrix associated, actin dependent regulator of chromatin, subfamily c, member 2,8071697 SMARCC1 SWI/SNF related, matrix associated, actin dependent regulator of chromatin, subfamily c, member 2,71697 SMC3 structural maintenance of chromosomes 3 2,89691 SMEX2 SMEK homolog 2, suppressor of mek1 (Dictyostelium) -3,46569 SMIM3 small integral membrane protein 3 -10,1464 SMYD2 SET and MYND domain containing 2 -5,01108 SNF8 SSCRT-II complex subunit 3,243110 SNRV1 SNW domain containing 1	SLC36A1	solute carrier family 36 (proton/amino acid symporter), member 1	-8,390696
SLC44A3 solute carrier family 44, member 3 2,121246 SLC4A1AP solute carrier family 4 (anion exchanger), member 1, adaptor protein 9,32278 SLTRK6 SLIT and NTRK-like family, member 6 -28,0540 SLM01 slowmo homolog 1 (Drosophila) -4,7087 SLM02 slowmo homolog 2 (Drosophila) -7,24491 SLTM SAFB-like, transcription modulator -2,21216 SMAD1 SMAD family member 1 2,44195 SMAGP SWI/SNF related, matrix associated, actin dependent regulator of chromatin, subfamily c, member 2 SMARCC1 1 2,07169 SMARC2 2 7,78686 SMC3 structural maintenance of chromosomes 3 2,8691 SMEK2 SMEK homolog 2, suppressor of mek1 (Dictyostelium) -3,46569 SMIM3 small integral membrane protein 3 -10,1464 SMYD2 SET and MYND domain containing 2 -5,01108 SNF8 SNF8, ESCRT-II complex subunit 3,24310 SNRN027 small nuclear ribonucleoprotein 27kDa (U4/U6.U5) 2,247649 SNW1 SNW domain containing 1 -2,19918	SLC38A7	solute carrier family 38, member 7	2,6033585
SLC4A1AP solute carrier family 4 (anion exchanger), member 1, adaptor protein 9,32278 SLITRK6 SLIT and NTRK-like family, member 6 -28,0540 SLMO1 slowmo homolog 1 (Drosophila) -4,57087 SLMO2 slowmo homolog 2 (Drosophila) -7,24491 SLTM SAFB-like, transcription modulator -2,21216 SMAD1 SMAD family member 1 2,44195 SMAGP SWI/SNF related, matrix associated, actin dependent regulator of chromatin, subfamily c, member -3,86724 SMARCC1 SWI/SNF related, matrix associated, actin dependent regulator of chromatin, subfamily c, member -7,78686 SMC3 Structural maintenance of chromosomes 3 2,89691 SMEK2 SMEK homolog 2, suppressor of mek1 (Dictyostelium) -3,46569 SMIM3 small integral membrane protein 3 -10,1464 SMYD2 SET and MYND domain containing 2 -5,01108 SNF8 SNF8, ESCRT-II complex subunit 3,24310 SNRNP27 small nuclear ribonucleoprotein 27kDa (U4/U6.U5) 2,24764 SNW1 SNW domain containing 1 -2,19918 SNX5 Sont ing nexin 5 -3,339269	SLC39A14	solute carrier family 39 (zinc transporter), member 14	2,0711884
SLITRK6 SLIT and NTRK-like family, member 6 -28,0540 SLM01 slowmo homolog 1 (Drosophila) -4,57087 SLM02 slowmo homolog 2 (Drosophila) -7,24491 SLTM SAFB-like, transcription modulator -2,21216 SMAD1 SMAD family member 1 2,44195 SMAGP small cell aldhesion glycoprotein -3,86724 SMARCC1 SWI/SNF related, matrix associated, actin dependent regulator of chromatin, subfamily c, member 2,071692 SMARCC2 2 7,78686 SMC3 structural maintenance of chromosomes 3 2,89691 SMEK2 SMEK homolog 2, suppressor of mck1 (Dictyostelium) -3,46569 SMIM3 small integral membrane protein 3 -10,1464 SMYD2 SET and MYND domain containing 2 -5,01108 SNF8 SNF8, ESCRT-II complex subunit 3,24310 SNRNP27 small nuclear ribonucleoprotein 27kDa (U4/U6.U5) 2,247649 SNW1 SNW domain containing 1 -2,19918 SNX5 sorting nexin 5 -3,39269 SORT1 sclerostin domain containing 1 -3,53381 <tr< td=""><td>SLC44A3</td><td>solute carrier family 44, member 3</td><td>2,1212401</td></tr<>	SLC44A3	solute carrier family 44, member 3	2,1212401
SLMO1 slowmo homolog 1 (Drosophila) -4,57087. SLMO2 slowmo homolog 2 (Drosophila) -7,24491. SLTM SAFB-like, transcription modulator -2,21216. SMAD1 SMAD family member 1 2,44195. SMAGP small cell adhesion glycoprotein -3,86724. SMARCC1 1 2,07169. SMARCC2 2 7,78686. SMC3 Structural maintenance of chromosomes 3 2,89691. SMEK2 SMEK homolog 2, suppressor of mek1 (Dictyostelium) -3,46569. SMIM3 small integral membrane protein 3 -10,1464. SMYD2 SET and MYND domain containing 2 -5,01108. SNF8 SNF8, ESCRT-II complex subunit 3,243110. SNRNP27 small nuclear ribonucleoprotein 27kDa (U4/U6.U5) 2,24764. SNW1 SNW domain containing 1 -2,19918. SNX5 sorting nexin 5 -3,39269. SON SON DNA binding protein -8,37756. SORT1 sclerostin domain containing 1 -3,53381. SOSTDC1 sclerostin domain containing 1 -3,51593	SLC4A1AP	solute carrier family 4 (anion exchanger), member 1, adaptor protein	9,322781
SLMO2 slowmo homolog 2 (Drosophila) -7,244910 SLTM SAFB-like, transcription modulator -2,21216 SMAD1 SMAD family member 1 2,441959 SMAGP small cell adhesion glycoprotein -3,86724 SMARCC1 SWI/SNF related, matrix associated, actin dependent regulator of chromatin, subfamily c, member 2,071692 SMARCC2 2 7,78686 SMC3 structural maintenance of chromosomes 3 2,89691 SMEK2 SMEK homolog 2, suppressor of mek1 (Dictyostelium) -3,46569 SMIM3 small integral membrane protein 3 -10,1464 SMYD2 SET and MYND domain containing 2 -5,01108 SNF8 SNF8, ESCRT-II complex subunit 3,243110 SNRNP27 small nuclear ribonucleoprotein 27kDa (U4/U6.U5) 2,24764 SNW1 SNW domain containing 1 -2,19918 SNX5 sorting nexin 5 -3,39269 SON SON DNA binding protein -8,37756 SORT1 sclerostin domain containing 1 -3,53381 SOSTDC1 sclerostin domain containing 1 -3,51593 <t< td=""><td>SLITRK6</td><td>SLIT and NTRK-like family, member 6</td><td>-28,054071</td></t<>	SLITRK6	SLIT and NTRK-like family, member 6	-28,054071
SLTM SAFB-like, transcription modulator -2,21216 SMAD1 SMAD family member 1 2,44195 SMAGP small cell adhesion glycoprotein -3,86724 SMARCC1 SWI/SNF related, matrix associated, actin dependent regulator of chromatin, subfamily c, member 2,071692 SMARCC2 2 7,78686 SMC3 structural maintenance of chromosomes 3 2,89691 SMEX2 SMEK homolog 2, suppressor of mek1 (Dictyostelium) -3,46569 SMIM3 small integral membrane protein 3 -10,1464 SMYD2 SET and MYND domain containing 2 -5,01108 SNF8 SNF8, ESCRT-II complex subunit 3,243110 SNRNP27 small nuclear ribonucleoprotein 27kDa (U4/U6.U5) 2,247649 SNW1 SNW domain containing 1 -2,19918 SNX5 sorting nexin 5 -3,39269 SON SON DNA binding protein -8,37756 SORT1 sclerostin domain containing 1 -3,53381 SOSTDC1 sclerostin domain containing 1 -3,51593 SPATA5L1 spermatogenesis associated 5-like 1 -3,51593	SLMO1	slowmo homolog 1 (Drosophila)	-4,5708756
SMAD1 SMAD family member 1 2,441955 SMAGP small cell adhesion glycoprotein -3,86724 SMARCC1 SWI/SNF related, matrix associated, actin dependent regulator of chromatin, subfamily c, member 2,071692 SMARCC2 SWI/SNF related, matrix associated, actin dependent regulator of chromatin, subfamily c, member 7,78686 SMC3 Structural maintenance of chromosomes 3 2,89691 SMEK2 SMEK homolog 2, suppressor of mek1 (Dictyostelium) -3,46569 SMIM3 small integral membrane protein 3 -10,1464 SMYD2 SET and MYND domain containing 2 -5,0110s SNF8 SNF8, ESCRT-II complex subunit 3,243110 SNRNP27 small nuclear ribonucleoprotein 27kDa (U4/U6.U5) 2,24764 SNW1 SNW domain containing 1 -2,19918 SNX5 sorting nexin 5 -3,39269 SON SON DNA binding protein -8,37756 SORT1 sclerostin domain containing 1 -3,53381 SOSTDC1 sclerostin domain containing 1 -3,51593 SPATA5L1 spermatogenesis associated 5-like 1 -3,51593 SPATS2L	SLMO2	slowmo homolog 2 (Drosophila)	-7,2449107
SMAGP SWI/SNF related, matrix associated, actin dependent regulator of chromatin, subfamily c, member SWI/SNF related, matrix associated, actin dependent regulator of chromatin, subfamily c, member SWI/SNF related, matrix associated, actin dependent regulator of chromatin, subfamily c, member SWI/SNF related, matrix associated, actin dependent regulator of chromatin, subfamily c, member 2,071692 SWI/SNF related, matrix associated, actin dependent regulator of chromatin, subfamily c, member SWI/SNF related, matrix associated, actin dependent regulator of chromatin, subfamily c, member 2,071692 SWI/SNF SWI/SNE SWI/SN	SLTM	SAFB-like, transcription modulator	-2,2121608
SMARCC1 SWI/SNF related, matrix associated, actin dependent regulator of chromatin, subfamily c, member 2,071692 SMARCC2 2 7,78686 SMC3 structural maintenance of chromosomes 3 2,89691 SMEK2 SMEK homolog 2, suppressor of mek1 (Dictyostelium) -3,46569 SMIM3 small integral membrane protein 3 -10,1464 SMYD2 SET and MYND domain containing 2 -5,01108 SNF8 SNF8, ESCRT-II complex subunit 3,243110 SNRNP27 small nuclear ribonucleoprotein 27kDa (U4/U6.U5) 2,247649 SNW1 SNW domain containing 1 -2,19918 SNX5 sorting nexin 5 -3,39269 SON SON DNA binding protein -8,37756 SORT1 sclerostin domain containing 1 -3,53381 SOSTDC1 sclerostin domain containing 1 -3,53381 SPATA5L1 spermatogenesis associated 5-like 1 -3,51593 SPATS2L spermatogenesis associated, serine-rich 2-like -4,88937	SMAD1	SMAD family member 1	2,4419594
SMARCC1 1 2,071692 SMARCC2 2 7,78686 SMC3 Structural maintenance of chromosomes 3 2,89691 SMEK2 SMEK homolog 2, suppressor of mek1 (Dictyostelium) -3,46569 SMIM3 Small integral membrane protein 3 -10,1464 SMYD2 SET and MYND domain containing 2 -5,01108 SNF8 SNF8, ESCRT-II complex subunit 3,243110 SNRNP27 small nuclear ribonucleoprotein 27kDa (U4/U6.U5) 2,247649 SNW1 SNW domain containing 1 -2,19918 SNX5 sorting nexin 5 -3,39269 SON SON DNA binding protein -8,37756 SORT1 sortilin 1 -3,53381 SOSTDC1 sclerostin domain containing 1 3,55239 SPATA5L1 spermatogenesis associated 5-like 1 -3,51593 SPATS2L spermatogenesis associated, serine-rich 2-like -4,88937	SMAGP	small cell adhesion glycoprotein	-3,8672416
SMARCC2 2 7,78686 SMC3 structural maintenance of chromosomes 3 2,89691 SMEK2 SMEK homolog 2, suppressor of mek1 (Dictyostelium) -3,46569 SMIM3 small integral membrane protein 3 -10,1464 SMYD2 SET and MYND domain containing 2 -5,01108 SNF8 SNF8, ESCRT-II complex subunit 3,243110 SNRNP27 small nuclear ribonucleoprotein 27kDa (U4/U6.U5) 2,247649 SNW1 SNW domain containing 1 -2,19918 SNX5 sorting nexin 5 -3,39269 SON SON DNA binding protein -8,37756 SORT1 sortilin 1 -3,53381 SOSTDC1 sclerostin domain containing 1 3,55239 SPATA5L1 spermatogenesis associated 5-like 1 -3,51593 SPATS2L spermatogenesis associated, serine-rich 2-like -4,88937	SMARCC1	1	2,0716925
SMC3 structural maintenance of chromosomes 3 2,89691 SMEK2 SMEK homolog 2, suppressor of mek1 (Dictyostelium) -3,46569 SMIM3 small integral membrane protein 3 -10,1464 SMYD2 SET and MYND domain containing 2 -5,01108 SNF8 SNF8, ESCRT-II complex subunit 3,243110 SNRNP27 small nuclear ribonucleoprotein 27kDa (U4/U6.U5) 2,247649 SNW1 SNW domain containing 1 -2,19918 SNX5 sorting nexin 5 -3,39269 SON SON DNA binding protein -8,37756 SORT1 sortilin 1 -3,53381 SOSTDC1 sclerostin domain containing 1 3,55239 SPATA5L1 spermatogenesis associated 5-like 1 -3,51593 SPATS2L spermatogenesis associated, serine-rich 2-like -4,88937	SMARCC2		7,786864
SMIM3 small integral membrane protein 3 -10,1464 SMYD2 SET and MYND domain containing 2 -5,01108 SNF8 SNF8, ESCRT-II complex subunit 3,243110 SNRNP27 small nuclear ribonucleoprotein 27kDa (U4/U6.U5) 2,247649 SNW1 SNW domain containing 1 -2,19918 SNX5 sorting nexin 5 -3,39269 SON SON DNA binding protein -8,37756 SORT1 sortilin 1 -3,53381 SOSTDC1 sclerostin domain containing 1 3,55239 SPATA5L1 spermatogenesis associated 5-like 1 -3,51593 SPATS2L spermatogenesis associated, serine-rich 2-like -4,88937		structural maintenance of chromosomes 3	2,896915
SMIM3 small integral membrane protein 3 -10,1464 SMYD2 SET and MYND domain containing 2 -5,01108 SNF8 SNF8, ESCRT-II complex subunit 3,243110 SNRNP27 small nuclear ribonucleoprotein 27kDa (U4/U6.U5) 2,247649 SNW1 SNW domain containing 1 -2,19918 SNX5 sorting nexin 5 -3,39269 SON SON DNA binding protein -8,37756 SORT1 sortilin 1 -3,53381 SOSTDC1 sclerostin domain containing 1 3,55239 SPATA5L1 spermatogenesis associated 5-like 1 -3,51593 SPATS2L spermatogenesis associated, serine-rich 2-like -4,88937	SMEK2	SMEK homolog 2, suppressor of mek1 (Dictyostelium)	-3,4656985
SNF8SNF8, ESCRT-II complex subunit3,243110SNRNP27small nuclear ribonucleoprotein 27kDa (U4/U6.U5)2,247649SNW1SNW domain containing 1-2,19918SNX5sorting nexin 5-3,39269SONSON DNA binding protein-8,37756SORT1sortilin 1-3,53381SOSTDC1sclerostin domain containing 13,55239SPATA5L1spermatogenesis associated 5-like 1-3,51593SPATS2Lspermatogenesis associated, serine-rich 2-like-4,88937	SMIM3	small integral membrane protein 3	-10,14641
SNF8SNF8, ESCRT-II complex subunit3,243110SNRNP27small nuclear ribonucleoprotein 27kDa (U4/U6.U5)2,247649SNW1SNW domain containing 1-2,19918SNX5sorting nexin 5-3,39269SONSON DNA binding protein-8,37756SORT1sortilin 1-3,53381SOSTDC1sclerostin domain containing 13,55239SPATA5L1spermatogenesis associated 5-like 1-3,51593SPATS2Lspermatogenesis associated, serine-rich 2-like-4,88937	SMYD2	SET and MYND domain containing 2	-5,011086
SNW1SNW domain containing 1-2,19918SNX5sorting nexin 5-3,39269SONSON DNA binding protein-8,37756SORT1sortilin 1-3,53381SOSTDC1sclerostin domain containing 13,55239SPATA5L1spermatogenesis associated 5-like 1-3,51593SPATS2Lspermatogenesis associated, serine-rich 2-like-4,88937	SNF8		3,2431104
SNX5sorting nexin 5-3,39269SONSON DNA binding protein-8,37756SORT1sortilin 1-3,53381SOSTDC1sclerostin domain containing 13,55239SPATA5L1spermatogenesis associated 5-like 1-3,51593SPATS2Lspermatogenesis associated, serine-rich 2-like-4,88937	SNRNP27	small nuclear ribonucleoprotein 27kDa (U4/U6.U5)	2,2476494
SONSON DNA binding protein-8,37756SORT1sortilin 1-3,53381SOSTDC1sclerostin domain containing 13,55239SPATA5L1spermatogenesis associated 5-like 1-3,51593SPATS2Lspermatogenesis associated, serine-rich 2-like-4,88937	SNW1	SNW domain containing 1	-2,1991887
SORT1sortilin 1-3,53381SOSTDC1sclerostin domain containing 13,55239SPATA5L1spermatogenesis associated 5-like 1-3,51593SPATS2Lspermatogenesis associated, serine-rich 2-like-4,88937	SNX5	sorting nexin 5	-3,3926914
SOSTDC1sclerostin domain containing 13,55239SPATA5L1spermatogenesis associated 5-like 1-3,51593SPATS2Lspermatogenesis associated, serine-rich 2-like-4,88937	SON	SON DNA binding protein	-8,377569
SPATA5L1spermatogenesis associated 5-like 1-3,51593SPATS2Lspermatogenesis associated, serine-rich 2-like-4,88937	SORT1	sortilin 1	-3,533814
SPATA5L1spermatogenesis associated 5-like 1-3,51593SPATS2Lspermatogenesis associated, serine-rich 2-like-4,88937	SOSTDC1	sclerostin domain containing 1	3,552395
SPATS2L spermatogenesis associated, serine-rich 2-like -4,88937	SPATA5L1		-3,5159378
	SPATS2L	· ·	-4,889378
1 U I	SPDEF	SAM pointed domain containing ETS transcription factor	-4,368834

Símbolo do gene	Descrição	Fold change
SPG7	spastic paraplegia 7 (pure and complicated autosomal recessive)	2,5483165
SPHK2	sphingosine kinase 2	-2,9061425
SPIN1	spindlin 1	-5,155939
SPINT1	serine peptidase inhibitor, Kunitz type 1	-2,5802891
SPPL2A	signal peptide peptidase like 2A	-5,7733836
SPRY1	sprouty homolog 1, antagonist of FGF signaling (Drosophila)	2,5069985
SPTLC1	serine palmitoyltransferase, long chain base subunit 1	2,7153933
SRRM1	serine/arginine repetitive matrix 1	2,065064
SRSF9	serine/arginine-rich splicing factor 9	-2,7949739
SSB	Sjogren syndrome antigen B (autoantigen La)	-6,350672
SSX2IP	synovial sarcoma, X breakpoint 2 interacting protein ST6 (alpha-N-acetyl-neuraminyl-2,3-beta-galactosyl-1,3)-N-acetylgalactosaminide alpha-2,6-	2,8540545
ST6GALNAC5	sialyltransferase 5	2,2716012
ST8SIA1	ST8 alpha-N-acetyl-neuraminide alpha-2,8-sialyltransferase 1	-2,2360694
STAG2	stromal antigen 2	-4,5647855
STAG3L2	stromal antigen 3-like 2 (pseudogene)	7,522934
STAU1	staufen double-stranded RNA binding protein 1	2,0159452
STAU2	staufen double-stranded RNA binding protein 2	2,0394223
STK11IP	serine/threonine kinase 11 interacting protein	2,920843
STK25	serine/threonine kinase 25	-3,162058
STK3	serine/threonine kinase 3	-2,1217213
STK4	serine/threonine kinase 4	-13,715168
STX10	syntaxin 10	3,7498074
STX4	syntaxin 4	-2,526585
SUDS3	suppressor of defective silencing 3 homolog (S. cerevisiae)	9,220771
SUPV3L1	suppressor of var1, 3-like 1 (S. cerevisiae)	-2,311805
SURF2	surfeit 2	2,4143393
SUV39H2	suppressor of variegation 3-9 homolog 2 (Drosophila)	-2,1928031
SYNGR1	synaptogyrin 1	-2,5151637
SYTL1	synaptotagmin-like 1	2,4436388

Símbolo do gene	Descrição	Fold change
TAF5L	TAF5-like RNA polymerase II, p300/CBP-associated factor (PCAF)-associated factor, 65kDa	2,157357
TANC1	tetratricopeptide repeat, ankyrin repeat and coiled-coil containing 1	-4,6105533
TBC1D1	TBC1 (tre-2/USP6, BUB2, cdc16) domain family, member 1	-2,6768115
TBC1D10B	TBC1 domain family, member 10B	3,4655862
TBPL1	TBP-like 1	-26,399572
TBRG4	transforming growth factor beta regulator 4	-3,2642052
TCAP	titin-cap	2,4225934
TCEA1	transcription elongation factor A (SII), 1	-3,649379
TCEB3	transcription elongation factor B (SIII), polypeptide 3 (110kDa, elongin A)	-6,307108
TCF15	transcription factor 15 (basic helix-loop-helix)	-2,0521579
TCP1	t-complex 1	-3,4339786
TCTEX1D2	Tctex1 domain containing 2	2,2536688
TECPR1	tectonin beta-propeller repeat containing 1	3,8928092
TEN1	TEN1 CST complex subunit	2,36617
TEP1	telomerase-associated protein 1	-5,710217
TERF1	telomeric repeat binding factor (NIMA-interacting) 1	-2,2129726
TET1	tet methylcytosine dioxygenase 1	-2,8198452
TEX261	testis expressed 261	-2,2972012
TEX41	testis expressed 41 (non-protein coding)	-3,5508351
TFCP2L1	transcription factor CP2-like 1	3,5874422
TGIF1	TGFB-induced factor homeobox 1	2,4742448
THAP3	THAP domain containing, apoptosis associated protein 3	-5,9146624
THBS1	thrombospondin 1	-2,831994
THRA	thyroid hormone receptor, alpha	-5,6858563
TIMELESS	timeless circadian clock	-2,0792217
TIMM10B	translocase of inner mitochondrial membrane 10 homolog B (yeast)	2,4665444
TIMM17A	translocase of inner mitochondrial membrane 17 homolog A (yeast)	-2,3153179
TIMM9	translocase of inner mitochondrial membrane 9 homolog (yeast)	2,8614957
TIPIN	TIMELESS interacting protein	-8,296387
TIPRL	TOR signaling pathway regulator	2,6130462

Símbolo do gene	Descrição	Fold change
TLDC1	TBC/LysM-associated domain containing 1	4,111244
TLE2	transducin-like enhancer of split 2	-3,0331438
TM2D1	TM2 domain containing 1	-9,540548
TM2D3	TM2 domain containing 3	15,043198
TM9SF1	transmembrane 9 superfamily member 1	-2,925409
TM9SF2	transmembrane 9 superfamily member 2	2,037123
TMC4	transmembrane channel-like 4	-4,4445157
TMED4	transmembrane emp24 protein transport domain containing 4	-2,1289911
TMED7-TICAM2	TMED7-TICAM2 readthrough	2,507329
TMED9	transmembrane emp24 protein transport domain containing 9	3,4893782
TMEM109	transmembrane protein 109	2,1510186
TMEM159	transmembrane protein 159	2,8309758
TMEM160	transmembrane protein 160	2,3621833
TMEM201	transmembrane protein 201	-2,6642778
TMEM203	transmembrane protein 203	-8,954825
TMEM229B	transmembrane protein 229B	-9,470547
TMEM237	transmembrane protein 237	8,229196
TMEM243	transmembrane protein 243, mitochondrial	-2,4865067
TMEM248	transmembrane protein 248	2,177961
TMEM263	transmembrane protein 263	-6,024109
TMEM42	transmembrane protein 42	-2,1935294
TMEM55B	transmembrane protein 55B	-2,2911813
TMEM65	transmembrane protein 65	2,3623471
TMEM88B	transmembrane protein 88B	2,8080482
TMTC1	transmembrane and tetratricopeptide repeat containing 1	87,32958
TNFAIP1	tumor necrosis factor, alpha-induced protein 1 (endothelial)	-3,3916867
TNFAIP2	tumor necrosis factor, alpha-induced protein 2	-5,8657894
TNK1	tyrosine kinase, non-receptor, 1	2,208473
TNK2	tyrosine kinase, non-receptor, 2	-4,863847
TNRC6A	trinucleotide repeat containing 6A	-3,6993906

Símbolo do gene	Descrição	Fold change
TNXB	tenascin XB	-7,679137
TOMM40	translocase of outer mitochondrial membrane 40 homolog (yeast)	2,359421
TOR2A	torsin family 2, member A	2,9576156
TP53I3	tumor protein p53 inducible protein 3	3,4301887
TPGS2	tubulin polyglutamylase complex subunit 2	4,131586
TPI1P2	triosephosphate isomerase 1 pseudogene 2	2,3189802
TPR	translocated promoter region, nuclear basket protein	2,4402506
TPRKB	TP53RK binding protein	-2,752175
TPT1-AS1	TPT1 antisense RNA 1	2,103861
TRAF4	TNF receptor-associated factor 4	2,4989374
TRAF6	TNF receptor-associated factor 6, E3 ubiquitin protein ligase	2,0258996
TRIAP1	TP53 regulated inhibitor of apoptosis 1	-7,193096
TRIM11	tripartite motif containing 11	-2,210765
TRIM13	tripartite motif containing 13	-2,2386577
TRIM25	tripartite motif containing 25	-3,5872595
TRIM44	tripartite motif containing 44	5,016039
TRIM65	tripartite motif containing 65	-3,0737584
TRIP10	thyroid hormone receptor interactor 10	2,6281137
TRIP12	thyroid hormone receptor interactor 12	2,0932775
TRIP6	thyroid hormone receptor interactor 6	-2,3735533
TRMT5	tRNA methyltransferase 5	3,3965375
TRRAP	transformation/transcription domain-associated protein	-10,616649
TSACC	TSSK6 activating co-chaperone	-2,8278522
TSEN54	TSEN54 tRNA splicing endonuclease subunit	2,5742753
TSPAN3	tetraspanin 3	-3,947653
TSPAN6	tetraspanin 6	-4,973161
TTC27	tetratricopeptide repeat domain 27	2,2930799
TTC3	tetratricopeptide repeat domain 3	-2,2550712
TTC5	tetratricopeptide repeat domain 5	-4,603736
TTC7B	tetratricopeptide repeat domain 7B	3,017805

Símbolo do gene	Descrição	Fold change
TTK	TTK protein kinase	-4,449438
TUBG2	tubulin, gamma 2	2,5482247
TULP3	tubby like protein 3	2,1998446
TWF1	twinfilin actin-binding protein 1	-2,0769594
TWF2	twinfilin actin-binding protein 2	-3,9187114
TXN2	thioredoxin 2	-2,258559
UBA1	ubiquitin-like modifier activating enzyme 1	-2,2587187
UBA5	ubiquitin-like modifier activating enzyme 5	-6,33297
UBALD2	UBA-like domain containing 2	2,0946214
UBC	ubiquitin C	2,1872122
UBE2F	ubiquitin-conjugating enzyme E2F (putative)	-7,159458
UBE3C	ubiquitin protein ligase E3C	-2,682547
UBR2	ubiquitin protein ligase E3 component n-recognin 2	-4,2320256
UBR7	ubiquitin protein ligase E3 component n-recognin 7 (putative)	-8,962198
UBXN8	UBX domain protein 8	2,0034802
UCA1	urothelial cancer associated 1 (non-protein coding)	-2,3608088
UCHL5	ubiquitin carboxyl-terminal hydrolase L5	-2,937233
UGCG	UDP-glucose ceramide glucosyltransferase	3,310008
UIMC1	ubiquitin interaction motif containing 1	-2,4053364
UNC119B	unc-119 homolog B (C. elegans)	-2,6080039
UNC93A	unc-93 homolog A (C. elegans)	-12,402666
UNC93B1	unc-93 homolog B1 (C. elegans)	-2,827142
USE1	unconventional SNARE in the ER 1 homolog (S. cerevisiae)	-2,6523364
USP3	ubiquitin specific peptidase 3	4,1291723
USP34	ubiquitin specific peptidase 34	-8,9589405
USP5	ubiquitin specific peptidase 5 (isopeptidase T)	-3,7760797
USP54	ubiquitin specific peptidase 54	-3,7058926
UTP14C	UTP14, U3 small nucleolar ribonucleoprotein, homolog C (yeast)	-13,675254
VAMP3	vesicle-associated membrane protein 3	-2,9269469
VANGL1	VANGL planar cell polarity protein 1	4,285936

Símbolo do gene	Descrição	Fold change
VARS	valyl-tRNA synthetase	2,6144302
VEZT	vezatin, adherens junctions transmembrane protein	-2,6210673
VIM	vimentin	21,144852
VIMP	VCP-interacting membrane protein	-7,583621
VKORC1L1	vitamin K epoxide reductase complex, subunit 1-like 1	3,0710754
VPS18	vacuolar protein sorting 18 homolog (S. cerevisiae)	-2,3601387
VPS26B	vacuolar protein sorting 26 homolog B (S. pombe)	2,9529767
VPS37B	vacuolar protein sorting 37 homolog B (S. cerevisiae)	2,0318928
VPS4A	vacuolar protein sorting 4 homolog A (S. cerevisiae)	2,4602554
VTA1	vesicle (multivesicular body) trafficking 1	-2,3686934
VTCN1	V-set domain containing T cell activation inhibitor 1	-2,0515049
WARS	tryptophanyl-tRNA synthetase	2,0477986
WDR12	WD repeat domain 12	2,7915413
WDR33	WD repeat domain 33	-4,5998573
WDR74	WD repeat domain 74	2,0252712
WIPI1	WD repeat domain, phosphoinositide interacting 1	10,740844
WLS	wntless Wnt ligand secretion mediator	-6,472284
WRNIP1	Werner helicase interacting protein 1	7,577097
WSB1	WD repeat and SOCS box containing 1	2,3663163
XIAP	X-linked inhibitor of apoptosis, E3 ubiquitin protein ligase	-4,4193206
XLOC_12_013383		2,454724
YBX1	Y box binding protein 1	-2,7052205
YIPF2	Yip1 domain family, member 2	-6,6131387
YIPF5	Yip1 domain family, member 5	-7,972864
YOD1	YOD1 deubiquitinase	-2,8595245
YTHDF2	YTH N(6)-methyladenosine RNA binding protein 2	-3,044119
YTHDF3	YTH N(6)-methyladenosine RNA binding protein 3	4,7978315
YWHAQ	tyrosine 3-monooxygenase/tryptophan 5-monooxygenase activation protein, theta	-2,067938
YWHAZ	tyrosine 3-monooxygenase/tryptophan 5-monooxygenase activation protein, zeta	2,1649892
ZADH2	zinc binding alcohol dehydrogenase domain containing 2	-4,090282

Símbolo do gene	Descrição	Fold change
ZAK	sterile alpha motif and leucine zipper containing kinase AZK	-2,224072
ZASP	ZO-2 associated speckle protein	-4,6947803
ZBED3	zinc finger, BED-type containing 3	2,2760873
ZBTB2	zinc finger and BTB domain containing 2	2,5022087
ZC3H15	zinc finger CCCH-type containing 15	2,1074405
ZC3H7A	zinc finger CCCH-type containing 7A	-4,1084933
ZC3HC1	zinc finger, C3HC-type containing 1	-3,2593787
ZDHHC23	zinc finger, DHHC-type containing 23	-3,0622246
ZDHHC9	zinc finger, DHHC-type containing 9	-2,488141
ZFYVE16	zinc finger, FYVE domain containing 16	2,4376597
ZHX3	zinc fingers and homeoboxes 3	-2,0430353
ZMPSTE24	zinc metallopeptidase STE24	-9,849352
ZNF106	zinc finger protein 106	-2,2369313
ZNF131	zinc finger protein 131	-2,5379877
ZNF142	zinc finger protein 142	-3,4232502
ZNF219	zinc finger protein 219	-6,62275
ZNF22	zinc finger protein 22	-8,378957
ZNF226	zinc finger protein 226	-3,0378973
ZNF239	zinc finger protein 239	2,6720576
ZNF252P	zinc finger protein 252, pseudogene	2,2694392
ZNF286B	zinc finger protein 286B	-8,384904
ZNF335	zinc finger protein 335	2,9562259
ZNF354A	zinc finger protein 354A	3,6701796
ZNF37A	zinc finger protein 37A	2,2515202
ZNF385A	zinc finger protein 385A	-2,213719
ZNF398	zinc finger protein 398	-2,4078364
ZNF436-AS1	ZNF436 antisense RNA 1	3,114444
ZNF438	zinc finger protein 438	-11,142755
ZNF467	zinc finger protein 467	-11,883827
ZNF469	zinc finger protein 469	2,4026952

Símbolo do gene	Descrição	Fold change
ZNF511	zinc finger protein 511	-4,7703466
ZNF528-AS1	ZNF528 antisense RNA 1	-5,073515
ZNF574	zinc finger protein 574	-6,616291
ZNF627	zinc finger protein 627	-8,185733
ZNF692	zinc finger protein 692	-3,380562
ZNF713	zinc finger protein 713	4,1269565
ZNF727	zinc finger protein 727	-2,1034365
ZNF787	zinc finger protein 787	2,4585402
ZNF816	zinc finger protein 816	3,8342474
ZNF837	zinc finger protein 837	-2,1904764
ZNF839	zinc finger protein 839	-2,0060124
ZNRD1	zinc ribbon domain containing 1	-4,1860924
ZRANB2	zinc finger, RAN-binding domain containing 2	2,6747217
ZSWIM7	zinc finger, SWIM-type containing 7	2,0717041
ZYX	zyxin	2,1661315

Anexo C - Legenda dos símbolos apresentados nas análises in silico pelo software Metacore®

User Data

