

学校编码: 10384

密级

学号: 24520121153197

厦门大学

硕士 学位 论文

**HnRNP A2/B1 在乳腺癌中的作用与
机制研究**

The role and mechanism of hnRNP A2/B1 in breast cancer

韩荣

指导教师姓名: 李祺福 教授

石松林 副教授

专业名称: 微生物

论文提交日期: 2015 年 4 月

论文答辩日期: 2015 年 5 月

2015 年 5 月

HnRNP A2/B1 在乳腺癌中的作用与机制研究

韩荣

指导教师

李祺福 教授 石松林 副教授

厦门大学学位论文原创性声明

本人呈交的学位论文是本人在导师指导下, 独立完成的研究成果。本人在论文写作中参考其他个人或集体已经发表的研究成果, 均在文中以适当方式明确标明, 并符合法律规范和《厦门大学研究生学术活动规范(试行)》。

另外, 该学位论文为(李祺福)课题(组)的研究成果, 获得(李祺福)课题(组)经费或实验室的资助, 在(李祺福)实验室完成。(请在以上括号内填写课题或课题组负责人或实验室名称, 未有此项声明内容的, 可以不作特别声明。)

声明人(签名): 韩荣

2015年5月20日

厦门大学学位论文著作权使用声明

本人同意厦门大学根据《中华人民共和国学位条例暂行实施办法》等规定保留和使用此学位论文，并向主管部门或其指定机构送交学位论文（包括纸质版和电子版），允许学位论文进入厦门大学图书馆及其数据库被查阅、借阅。本人同意厦门大学将学位论文加入全国博士、硕士学位论文共建单位数据库进行检索，将学位论文的标题和摘要汇编出版，采用影印、缩印或者其它方式合理复制学位论文。

本学位论文属于：

- () 1. 经厦门大学保密委员会审查核定的保密学位论文，于年 月 日解密，解密后适用上述授权。
(√) 2. 不保密，适用上述授权。

(请在以上相应括号内打“√”或填上相应内容。保密学位论文应是已经厦门大学保密委员会审定过的学位论文，未经厦门大学保密委员会审定的学位论文均为公开学位论文。此声明栏不填写的，默认为公开学位论文，均适用上述授权。)

声明人（签名）： 韩荣

2015 年 5 月 19 日

摘要

核不均一核糖核蛋白A2/B1（hnRNP A2/B1）是hnRNP蛋白家族成员，在肿瘤细胞增殖与凋亡过程中具有重要作用。本实验为了探究hnRNP A2/B1蛋白在乳腺癌组织中的表达及其在乳腺癌细胞中的定位。研究hnRNP A2/B1在乳腺癌细胞中所涉及的主要功能、信号通路以及可变剪接和蛋白融合过程，并探究hnRNP A2/B1对细胞增殖、凋亡、迁移等生物功能的影响。从而阐明hnRNP A2/B1在乳腺癌中的作用机制，为肿瘤的机理研究、临床诊断和治疗提供一个新靶点。本实验用免疫组化方法检测hnRNP A2/B1在大鼠乳腺组织中的变化，并结合免疫荧光检测hnRNP A2/B1在姜黄素诱导人乳腺癌细胞凋亡过程中的定位变化。通过构建hnRNP A2/B1蛋白稳定沉默的乳腺癌细胞株，进而进行转录组测序并通过生物信息分析hnRNP A2/B1所参与的生物功能、信号通路、对其他基因可变剪接的影响以及融合蛋白的形成过程。通过MTT、流式细胞、划痕和Transwell小室迁移实验分别检测了hnRNP A2/B1沉默对细胞增殖、凋亡、迁移的影响。并用免疫印迹和real-time PCR检测了增殖、凋亡、迁移相关的基因变化。利用裸鼠实验进一步验证hnRNP A2/B1在体内的生物功能。

实验结果显示hnRNP A2/B1在大鼠乳腺癌组织中表达增加，其主要定位在人乳腺癌细胞MDA-MB-231的核内，经姜黄素诱导凋亡后发生向胞质转移的现象。转录组测序发现，hnRNP A2/B1沉默后，蛋白结合、序列特异性DNA结合、钙离子结合、转录因子TFIID复合物、细胞黏附、生物黏附相关功能发生变化，酪氨酸代谢、基质细胞癌、癌症、Wnt、MAPK等通路发生变化，基因EFCAB4A、WASH7P、CHID1发生可变剪接变化并参与一些基因融合。此外，细胞实验检测发现在乳腺癌细胞系MDA-MB-231中沉默hnRNP A2/B1后激活了ERK1/2通路，促进细胞增殖但效果不明显；促进细胞凋亡，抗凋亡基因Bcl-2表达下降，促凋亡基因p53表达上升。hnRNP A2/B1沉默后，促进细胞迁移，细胞间粘附性减弱。EMT相关基因E-cadherin表达下降，Twist、Snail、Vimentin表达上升，侵袭相关基因MMP-9表达增加。体内实验进一步证实沉默hnRNP A2/B1后促进肿瘤生长。

研究结果表明hnRNP A2/B1在乳腺癌中表达增加，主要定位在细胞核内。

hnRNP A2/B1抑制乳腺癌细胞MDA-MB-231的迁移以及细胞凋亡。hnRNP A2/B1参与蛋白结合、序列特异性DNA结合、钙离子结合、转录因子TFIID复合物、细胞黏附、生物黏附等生物功能以及酪氨酸代谢、基质细胞癌、癌症、Wnt、MAPK等信号通路。hnRNP A2/B1参与基因EFCAB4A、WASH7P、CHID1的可变剪接。

关键词： hnRNP A2/B1； 增殖； 凋亡

Abstract

Heterogeneous nuclear ribonucleoproteins(hnRNP A2/B1),a member of the hnRNP family, plays a key role in cell life process, such as differentiation, apoptosis.

To investigate the difference of expression of hnRNP A2/B1 between the normal and cancer tissue and the change of location of hnRNP A2/B1 during the apoptosis procession. To research main biological function, pathways, splicing and gene fusion in which hnRNP A2/B1 participated and further testified the results of transcriptome sequencing. Illustrating hnRNP A2/B1 involved splicing procession, gene fusion, and the mechanism in breast cancer provides a new target for mechanism research, clinical diagnosis and treatment in cancer.Using immunohistochemical to detect the difference of expression of hnRNP A2/B1 between the normal and cancer tissue, and using the immunofluorescence to observe the change of location of hnRNP A2/B1 during the apoptosis procession. By constructing stable silence cell lines and then was transcriptome sequenced to detect the biological function, pathways, splicing and gene fusion that hnRNP A2/B1 participated in. Using MTT, flow cytometry, scratching, transwell to identify the role of hnRNP A2/B1 in the proliferation, apoptosis, and migration, respectively. Using western blotting and real-time PCR to detect the changes of proliferation, apoptosis, EMT and migration related genes after silencing hnRNP A2/B1. We further verified the biological function of hnRNP A2/B1 through tumor xenograft.

The expression of hnRNP A2/B1 increased in cancer tissue compared with normal and adjacent tissue. HnRNP A2/B1 mainly located in nuclear, it transferred to cytoplasm after induced by curcumin. Transcriptome sequencing indicated that the function of hnRNP A2/B1 mainly involved in specially associating with DNA, proteins, Ca^+ , transcription factor compounds and had a significant influence on cell adhesion and biological adhesion. It also took part in various pathways, for example, Tyrosine metabolism, Basal cell carcinoma, Pathways in cancer, Wnt signaling

pathway, MAPK signaling pathway. And it played a role in splicing and gene fusion procession. After silencing hnRNP A2/B1, The gene EFCAB4A、WASH7P、CHID1 had different splicing. Besides, cell experiments further verified that silencing hnRNP A2/B1 induced proliferation through ERK1/2 pathway and inhibited apoptosis in MDA-MB-231. After silencing hnRNP A2/B1, the adhesion among cells decreased significantly due to changes of the expression of EMT and migration related genes. The expression of E-cadherin decreased while its inhibitor snail, twist, vimentin increased. The expression of invasion related gene also increased. Tumor xenograft futher identified that silencing hnRNP A2/B1 induced proliferation.

Our study manifested that the expression of hnRNP A2/B1 increased in cancer tissue and it mainly located in nuclear, it transferred to cytoplasm after induced by curcumin. HnRNP A2/B1 inhibited proliferation, migration, apoptosis. HnRNP A2/B1 mainly involved in associating with DNA, proteins, Ca^+ , transcription factor compounds and had a significant influence on cell adhesion and biological adhesion. It also took part in various pathways, for example, Tyrosine metabolism, Basal cell carcinoma, Pathways in cancer, Wnt signaling pathway, MAPK signaling pathway. And it played a role in splicing and gene fusion procession.

Key Words: hnRNP A2/B1; proliferation; apoptosis

目录

摘要.....	
Abstraction	
目录.....	
第一章前言	1
1. 1 细胞癌变机理研究的理论及实践意义	1
1. 2 乳腺癌细胞癌变机理研究	1
1. 3 肿瘤细胞的增殖与凋亡的调控网络	2
1. 3. 1 细胞增殖调控与肿瘤形成机理的研究.....	2
1. 3. 2 细胞凋亡调控与肿瘤形成机理的研究.....	5
1. 4 上皮-间质转化机理与调控	7
1. 5 转录组测序的及意义	8
1. 5. 1 转录组测序的原理及其意义.....	8
1. 5. 2 可变剪接的原理及其意义	9
1. 5. 3 基因融合的原理及其意义.....	9
1. 6 hnRNP A2/B1 的研究进展	10
1. 6. 1 hnRNP A2/B1 的转录及拼接作用	10
1. 6. 2 hnRNP A2/B1 与癌症的关系	11
1. 6. 3 hnRNP A2/B1 与神经退行性病变以及包涵体疾病的关系	12
1. 6. 4 hnRNP A2/B1 与细胞增殖、分化、凋亡	12
1. 6. 5 hnRNP A2/B1 研究科学问题	13
1. 7 本论文的具体研究及其科学意义	13
第二章材料与方法	15
2. 1 试剂、材料与主要仪器	15
2. 1. 1 试剂和材料.....	15
2. 1. 2 常用试剂配制.....	16

2.1.3 主要仪器.....	18
2.2 实验方法.....	19
2.2.1 构建 hnRNP A2/B1 稳定沉默的乳腺癌 MDA-MB-231 细胞株.....	19
2.2.2 蛋白提取及 western blotting	20
2.2.3 Real-time.....	22
2.2.4 MTT 测细胞增殖	24
2.2.5 流式检测 hnRNP A2/B1 对乳腺癌细胞的凋亡的影响	25
2.2.6 细胞划痕.....	25
2.2.7 Transwell 实验	26
2.2.8 裸鼠移植瘤实验.....	26
2.2.9 HE 染色及免疫组化	26
2.2.10 生物信息分析.....	28
第三章 实验结果	30
3.1 HnRNP A2/B1 的在乳腺癌中的表达与定位.....	30
3.1.1 HnRNP A2/B1 在乳腺癌组织中的表达增加	30
3.1.2 HnRNP A2 以及 B1 在人乳腺癌细胞 MDA-MB-231 定位以及在姜黄素诱导凋亡过程中的定位变化.....	30
3.2 人乳腺癌细胞 hnRNP A2/B1 稳定沉默株的构建	31
3.3 深度测序检测 MDA-MB-231 细胞中 hnRNP A2/B1 沉默后，基因的差异性表达、相关信号通路的激活、相关基因的可变剪接变化以及融合蛋白变化	33
3.3.1 RNA 样品准备及建库	33
3.3.2 转录组测序原始数据的处理及质量评估.....	34
3.3.3 Clean reads 的参考序列比对序列	35
3.3.4 Clean reads 的基因表达水平分析	37
3.3.5 转录组测序的差异表达基因分析.....	38
3.3.6 转录组测序的差异基因 GO 富集分析.....	39
3.3.7 转录组测序的信号通路富集分析	41
3.3.8 转录组测序的可变剪接分析.....	47
3.3.9 新转录本预测.....	51
3.3.10 转录组测序的融合基因分析.....	52
3.4 hnRNP A2/B1 对细胞功能的影响的影响	53

3.4.1 hnRNP A2/B1 沉默后对 MDA-MB0231 细胞增殖的影响	53
3.4.2 hnRNP A2/B1 沉默后促进 MDA-MB-231 细胞的凋亡	55
3.4.3 hnRNP A2/B1 沉默后促进 MDA-MB-231 细胞的迁移并改变 MDA-MB-231 细胞的黏附及上皮-间充质 (EMT) 转化	57
3.4.4 体内实验证明 hnRNP A2/B1 沉默后促进细胞增殖	58
第四章讨论	60
4.1 HnRNP A2/B1 的表达与定位	60
4.2 转录组测序的生物信息分析.....	61
4.2.1 转录组测序的原始数据分析	61
4.2.2 基因表达水平分析.....	62
4.2.3 差异基因表达水平分析及其功能分析.....	63
4.3 HnRNP A2/B1 参与的可变剪接作用	66
4.4 HnRNP A2/B1 在乳腺癌细胞中的功能作用.....	70
4.4.1 HnRNP A2/B1 与增殖	70
4.4.2 HnRNP A2/B1 与凋亡	71
4.4.3 HnRNP A2/B1 与细胞迁移	73
4.5 HnRNP A2/B1 在乳腺癌细胞中的功能调控机制	77
第五章结论	82
参考文献	83
图版说明	90
致谢.....	112
附录.....	114

Catalogue

Abstract in Chinese.....	1
Abstract in English	1
Chapter 1 Introduction	1
1.1 The theoretical practical significant of mechanism research of cellular canceration.....	1
1.2 The mechanism research of breast canceration	1
1.3 The regulatory network of proliferation and apoptosis in cancer cells ...	2
1.3.1 The mechanism research of the regulation of proliferation and the formation of cancer	2
1.3.2The mechanism research of the regulation of apoptosis and the formation of cancer	5
1.4 The mechanism and regulation of EMT	7
1.5 Transcriptome sequencing	8
1.5.1 The theory and significance of transcriptome sequencing.....	8
1.5.1 The theory and significance of alternatively splicing	9
1.5.3 The theory and significance of gene fusion	9
1.6 The research progress of HnRNP A2/B1.....	10
1.6.1 The role of hnRNP A2/B1 on transcription and splicing	10
1.6.2 The relationship bet ween hnRNP A2/B1 and cancer.....	11
1.6.3 The relationship between hnRNP A2/B1 and inclusions and neurodegeneration diseases.....	12
1.6.4 The role of hnRNP A2/B1 on proliferation, migration and apoptosis ..	12
1.6.5 The exist problem of hnRNP A2/B1	13
1.7 The concrete and scientific significance of this study	13
Chapter 2 Materials and methods.....	15
2.1 Reagents, materials and equipments.....	15
2.1.1 Reagents and materials	15

2.1.2 Biological materials	16
2.1.3 Equipments	18
2.2 Methods	19
2.2.1 Construction of stable silence cell lines.....	19
2.2.2 Extraction of protein and western blotting	20
2.2.3 Real-time.....	22
2.2.4 The proliferation tested by MTT	24
2.2.5Using flow cytometry to detect the role of hnRNP A2/B1 on proliferation.....	25
2.2.6 Wounding.....	25
2.2.7 Transwell.....	26
2.2.8 Tumor xenograft	26
2.2.9 HE and Immunohistochemical	26
2.2.10 Bioinformation.....	28
Chapter 3 Results.....	30
 3.1The expression and location of HnRNP A2/B1.....	30
3.1.1 Increased expression of HnRNP A2/B1 in breast cancer	30
3.1.2 The change of the location and expression of hnRNP A2, B1 during the apoptosis procession induced by curcumin in MDA-MB-231	30
 3.2Construction of stable silence cell lines.....	31
 3.3 Study on biological function, pathways, splicing and gene fusion in which hnRNP A2/B1 participated through transcriptome sequencing.....	33
3.3.1 Preparation of RNA and library	33
3.3.2 Quality control of raw data	34
3.3.3 Reads map to reference genome	35
3.3.4 Quantification of gene expression level	37
3.3.5 Differential expression analysis.....	39
3.3.6 GO enrichment analysis ofdifferentially expressed genes.....	39
3.3.7 KEGG enrichment analysis of differentially expressed genes	41
3.3.8 Alternatively splicing analysis	48
3.3.9 Novel transcripts prediction and annotation.....	52

3.3.10 Fusion gene analysis	53
3.4 The influence of hnRNP A2/B1 on cell function.....	54
3.4.1 The influence of silencing hnRNP A2/B1 on proliferation in MDA-MB-231	54
3.4.2 The influence of silencing hnRNP A2/B1 on apoptosis in MDA-MB-231	56
3.4.3 The influence of silencing hnRNP A2/B1 on migration and EMT in MDA-MB-231	58
3.4.4 Silencing hnRNP A2/B1 induced proliferation in vivo	59
Chapter 4 Discussion	61
4.1 The expression and location of HnRNP A2/B1	61
4.2 Bioinformation analysis of transcriptome sequencing.....	62
4.2.1 The analysis of raw data of transcriptome sequencing	61
4.2.2 The analysis of gene distribution	62
4.2.3 The analysis of different gene expression and function.....	63
4.3 The role of hnRNP A2/B1 in alternative splicing	66
4.4 The role of HnRNP A2/B1 in breast cancer cells.....	69
4.4.1 The relationship between hnRNP A2/B1 and proliferation	69
4.4.2 The relationship between hnRNP A2/B1 and apoptosis	71
4.4.3 The relationship between hnRNP A2/B1 and migration.....	73
4.5 The regulatory mechanism of hnRNP A2/B1 in breast cancer.....	77
Chapter 5 Conclusion	82
Reference	83
Layout illustration	90
Acknowledgement.....	112
Appendix.....	114

第一章 前言

1.1 细胞癌变机理研究的理论及实践意义

细胞癌变是机体的正常细胞在机体自身遗传因素及外界环境条件共同作用下，导致细胞发生连续并且不受机体控制的异常增殖^[1]；发生癌变的细胞不仅会发生形态结构、核型以及细胞排列的变化，而且细胞表面的物质成份也会有明显改变，癌细胞的转移便是基于其表面的糖蛋白成份的减少，从而减弱了细胞间的黏附作用，使癌细胞通过体液的循环便于向身体其他位置转移^[2]。

正常细胞在具有正常完整的遗传物质前提下，并通过自身严密的分子及功能调控网络来保证自己沿正常的生命周期轨迹增殖、分化与凋亡。然而，机体并不是一直处于稳态环境中，在外界各种致癌因素的诱导下，细胞核内遗传物质会发生突变、扩增、移位、外源或内源基因的插入，如亚硝酸类致癌物与 DNA 鸟嘌呤的 O6 结合后形成了 O6 -甲基鸟嘌呤抑制了该鸟嘌呤与正常胞嘧啶的配对，从而发生了碱基置换^[3, 4]；动物实验证明用二乙基亚硝胺(diethylnitrosamine,DEN)处理两周龄小鼠，可以使小鼠细胞的遗传物质发生畸变从而导致肝癌形成^[5, 6]；一些物理因素如紫外线造成 DNA 链上两个相邻的胸腺嘧啶形成二聚体等。这些致癌因子通过改变细胞遗传物质可以使细胞中抑癌基因失活和原癌基因的激活，抑癌基因失活后无法行使其抗癌功能，如：调控细胞周期、与癌蛋白形成复合物抑制癌蛋白活性、参与信号转导及细胞粘连调控等，最终导致细胞癌变。除了基因组成和结构本身发生改变的原因外，基因表达失调也是引起细胞癌变的另一重要因素，例如一些调节基因表达的蛋白发生了变化进而影响基因的正常表达，特别是位于某些关键部位，细胞会发生癌变^[7]。细胞的癌变机理的研究和阐明为我们寻找肿瘤的治疗靶点提供了有效的理论依据。

1.2 乳腺癌细胞癌变机理研究

乳腺癌是危害女性健康的重要杀手之一，它的发生发展涉及多种原因。研究表明雌孕激素水平的异常增高与乳腺的非典型增生和癌变有密切关系，雌孕激素

受体在雌孕激素诱导乳腺癌的发生过程中起了不可分割的介导作用，雌激素受体(ER)通过与雌激素结合后构象发生改变形成二聚体，将胞外信号传递到胞内，启动特定的靶基因表达合成有关酶和蛋白并能激活一些癌基因的表达而直接致癌，或者刺激一些转化生长因子(TGF- α)和上皮生长因子(EGF)等间接发挥致癌作用^[8]。雌激素受体由 ER α 和 ER β 两种受体组成，两者的作用相反，ER α 与共激活因子结合后激活转录因子(AP-1,c-jun)，从而影响细胞的增殖分化，ER β 则抑制转录。临床数据表明大部分乳腺癌患者的 ER α /ER β 的阳性率显著增加^[9, 10]。

BRCA1 和 BRCA2 是乳腺癌的两个易感基因，大部分遗传性乳腺癌的发生与他们相关。当遗传或后诱发原因使两条染色体上的 BRCA1 和 BRCA2 等位基因均发生突变后，它们会丧失抑制肿瘤生长的作用，从而导致乳腺癌的发生于发展^[11, 12]。研究表明一些癌基因的表达在乳腺非典型增生阶段会明显升高，如 Ras, c-Myc, c-erbB-2 等。原癌基因 HER-2 与乳腺癌的发生发展过程密切相关，并作为乳腺癌转移和预后的重要标记物。HER-2 是一类具有酪氨酸激酶活性的蛋白家族，它可以调节正常乳腺的发育，但其过度表达会导致乳腺癌的发生。它通过 Ras-Raf-Mek-MAPK、PI3K-AKT 等信号通路来发挥促进肿瘤细胞生长、抑制细胞凋亡、增加肿瘤细胞侵袭的作用。临床数据表明，20%-30%的乳腺癌患者的 HER-2 基因表达增高，这些乳腺癌患者一般表现为生存率低、恶性程度高而且易发生淋巴结转移^[13]。Ki-67 是一种和 G0 期相关的核抗原，是目前乳腺癌病变程度的重要临床指标。Ki-67 表达越高，则乳腺癌的恶性程度越高^[14]。

在第 29 届圣安东尼奥乳腺癌研讨会上汇集了不同类型乳腺癌的治疗方法以及基础研究的新进展。用拉帕替尼联合卡培他滨或曲妥珠单克隆抗体治疗乳腺癌 HER-2 阳性乳腺癌、他莫昔芬联合依维莫司治疗激素受体阳性乳腺癌、用卡培他滨或吉西他滨联合顺铂治疗转移三阴性乳腺癌分别取得了显著的效果。揭示乳腺癌的不同病变机理对我们设定针对特定类型的乳腺癌的治疗方法提供了有效的途径。

1.3 肿瘤细胞的增殖与凋亡的调控网络

1.3.1 细胞增殖调控与肿瘤形成机理的研究

1.3.1.1 细胞增殖机理研究

Degree papers are in the “[Xiamen University Electronic Theses and Dissertations Database](#)”.

Fulltexts are available in the following ways:

1. If your library is a CALIS member libraries, please log on <http://etd.calis.edu.cn/> and submit requests online, or consult the interlibrary loan department in your library.
2. For users of non-CALIS member libraries, please mail to etd@xmu.edu.cn for delivery details.