Sep. 2023

DOI:10.12113/202209009

miR-449a 在乳腺癌组织中的表达及生物信息学分析

林 慧,陈佳菁,王灿明,郑素琼,邱建龙*

(中国人民解放军联勤保障部队第九一医院 病理科,福建 泉州 362000)

摘 要:探讨 miR-449a 在乳腺癌组织中的表达及其在乳腺癌发生发展过程中的作用。利用实时荧光定量 PCR 检测 83 例乳腺癌和癌旁组织中 miR-449a 的相对表达量,发现 miR-449a 在乳腺癌组织中的表达水平高于癌旁组织,并与肿瘤组织学级别、大小、雌激素受体状态和孕激素受体状态有关(P<0.05)。 miR-449a 在三阴性乳腺癌中的表达水平显著低于管腔型。使用Kaplan-Meier Plotter 数据库进行生存分析,结果显示在三阴性乳腺癌中 miR-449a 低表达组总生存率显著低于高表达组,而在管腔 B 型乳腺癌中 miR-449a 高表达组总生存率显著降低(P<0.05)。利用 ENCORI 数据库预测得到靶基因 186 个,通过metascape 数据库进行富集分析,发现其功能涉及间充质细胞分化、细胞迁移、内分泌抵抗、粘附连接、肌动蛋白细胞骨架调节以及 NOTCH、TGF-β、Wnt、PI3K-Akt等介导的信号通路。通过 string 数据库进行蛋白互作网络分析,并使用 Cytoscape 软件筛选出由 NOTCH1、JAG1 和 cyclin D1 等蛋白构成的关键子网络。应用 ENCORI 数据库分析 miR-449a 与 NOTCH 途径靶基因的相关性,发现 miR-449a 与 NOTCH1 在乳腺癌组织中的表达呈负相关。本研究结果表明 miR-449a 在乳腺癌组织中的表达具有明显的异质性,可通过影响多种信号通路参与肿瘤发展过程,调控 NOTCH 信号通路可能是其在乳腺癌中的重要机制。

关键词:miR-449a;乳腺癌;靶基因;生物信息学

中图分类号:R737.9 文献标志码:A 文章编号:1672-5565(2023)03-171-08

Expression and bioinformatic analysis of miR-449a in breast cancer tissues

LIN Hui, CHEN Jiajing, WANG Canming, ZHENG Suqiong, QIU Jianlong*
(Department of Pathology, the 910th Hospital of the Chinese People's Liberation Army Joint Logistic Support Force, Quanzhou 362000, Fujian, China)

Abstract: This study investigated the expression of miR-449a in breast cancer tissues and its role in the development of breast cancer. The relative expression of miR-449a in 83 cases of breast cancer tissues and adjacent tissues was detected using real-time fluorescent quantitative PCR. It was found that the expression level of miR-449a in breast cancer tissues was higher than that in adjacent tissues and was related to tumor histological grade, size, estrogen receptor status and progesterone receptor status (P < 0.05). The expression level of miR-449a in triple negative breast cancer tissues was significantly lower than that in luminal breast cancer tissues. The Kaplan-Meier Plotter database was used for survival analysis. The results showed that the overall survival rate of the low expression group of miR-449a in triple negative breast cancer was significantly lower than that of the high expression group, while the overall survival rate of the high expression group of miR-449a in luminal B breast cancer was significantly lower (P<0.05). A total of 186 target genes were predicted via the ENCORI database and were enrichmentanalyzed using the Metascape database. It was found that their functions involved mesenchymal cell differentiation, cell migration, endocrine resistance, adhesion, actin cytoskeleton regulation and signal transduction mediated by NOTCH, TGF-β, Wnt, PI3K-Akt and others. The protein interaction network was analyzed using the String database, and the key sub networks composed of NOTCH1, JAG1 and cyclin D1 proteins were screened using the Cytoscape software. The correlation between miR-449a and target genes of NOTCH pathway was analyzed using the ENCORI database, and the expression of miR-449a was negatively correlated with NOTCH1 in breast cancer tissues. This study demonstrates that the expression of miR-449a in breast cancer tissues is significantly heterogeneous, and it can participate in the tumor development process by affecting various signal pathways. Regulation of NOTCH signal pathway may be an important mechanism of miR-449a in breast cancer.

Keywords: miR-449a; Breast cancer; Target gene; Bioinformatics

收稿日期:2022-09-09:修回日期:2022-10-24;网络首发日期:2022-11-11.

网络首发地址:https://kns.cnki.net/kcms/detail/23.1513.Q.20221110.1539.004.html

资助项目:泉州市科技计划项目(No.2018N132S).

*通信作者:邱建龙,男,主任医师,研究方向:肿瘤病理诊断与研究. E-mail: qzeyqjl@ sina.com.

引用格式: 林慧, 陈佳菁, 王灿明, 等. miR-449a 在乳腺癌组织中的表达及生物信息学分析[J]. 生物信息学, 2023, 21(3): 171-178.

LIN Hui, CHEN Jiajing, WANG Canming, et al. Expression and bioinformatic analysis of miR-449a in breast cancer tissues [J]. Chinese Journal of Bioinformatics, 2023, 21(3):171-178.

乳腺癌是当前全球范围内最常见的恶性肿瘤, 发病率仍呈上升趋势。作为一种高度异质性的疾 病,基于组织病理、基因表达或基因组-转录组数据 有多种分类方法,临床工作中常根据雌激素受体 (Estrogen receptor, ER)、孕激素受体(Progesterone receptor, PR)和人表皮生长因子受体 2(Human epidermal growth factor receptor 2, HER2)的表达将 其分为管腔型、HER2 过表达型和三阴性乳腺癌[1]。 不同分子亚型的乳腺癌具有独特的临床表现、组织 病理学特征、治疗反应以及预后,深入了解其内在机 制的差异对改进分类方法和发现潜在治疗靶点至关 重要。微小 RNA(microRNA,miRNA)是一类内源性 非编码 RNA,主要通过抑制翻译或降解靶 mRNA 调 控基因表达,在癌症发病机制中发挥致癌或抑癌作 用^[2]。部分 miRNA 在乳腺癌中的表达存在异质性, 与特定的分子亚型相关联,可用于肿瘤的风险判断 和精准分类[3]。研究显示 miR-449a 在乳腺癌、宫颈 癌、肺癌、鼻窦腺癌、结直肠癌等多种恶性肿瘤中异 常表达,参与调控肿瘤增殖、迁移、侵袭等过程,但对 其在不同亚型乳腺癌的作用了解有限[4-6]。本研究 通过检测 miR-449a 在乳腺癌组织中的表达,分析其 与临床病理特征的关系,并采用生物信息学方法探 索其在肿瘤发生发展过程中可能的作用机制,以期 为乳腺癌的研究提供一定的参考依据。

1 资料与方法

1.1 组织标本和临床资料

选取本院 2017 年至 2021 年行手术切除的 83 例乳腺癌患者作为研究对象。纳入标准:①首诊患者,经病理组织学确诊;②临床病理资料完整,明确ER、PR 和 HER2 蛋白的表达状态;③病灶无明显出血坏死区。排除标准:①术前接受过新辅助治疗;②合并其他器官恶性肿瘤。本研究经医院伦理委员会批准,患者或家属签署知情同意书。患者发病年龄27~81 岁,平均年龄(50.48±12.11)岁,组织学类型包括浸润性导管癌 70 例、伴髓样特征的浸润性癌 9例、化生性癌 4 例;分子亚型包括管腔型 43 例、HER2 过表达型 19 例、三阴性乳腺癌 21 例。选择肿瘤石蜡包埋组织为观察组,距肿物边缘>2 cm 的正常乳腺组织作为对照组。

1.2 方法

1.2.1 qRT-PCR 检测 miR-449a 表达水平

将石蜡标本以 15 μm 厚度切片,按石蜡组织切片 miRNA 提取试剂盒(北京天根生化科技公司)说明书提取 RNA。按逆转录试剂盒(美国 APExBIO

公司)操作步骤将 RNA 逆转录为 cDNA。miR-449a 逆转录引物序列:GTCGTATCCAGTGCAGGGTCCGA GGTATTCGCACTGGATACGACACCAGC。将合成的 cDNA 稀释为统一浓度后,按照荧光定量 PCR 试剂 盒说明书(南京诺唯赞生物科技公司)进行操作,配制20 μ L反应体系:cDNA 模板2 μ L、引物0.8 μ L、SYBR Green PCR Master Mix 10 μ L、ddH₂O 7.2 μ L。miR-449a 上游引物:CGCGTGGCAGTGTATTGTTA,下游引物:AGTGCAGGGTCCGAGGTATT。反应条件:95 \circ 预变性5 min;95 \circ 变性15 s、60 \circ 退火 30 s、72 \circ 延伸15 s,循环 45 次。记录 Ct 值,以 U6 为内参照,采用 \circ 2- \circ 2- \circ 2- \circ 3 miR-449a 的相对表达量。

1.2.2 生存数据分析

使用 Kaplan-Meier Plotter 数据库(https://kmplot.com/analysis/)进行在线分析,选择METABRIC数据集和默认参数,比较miR-449a表达与不同亚型乳腺癌患者总生存率的关系。

1.2.3 靶基因预测和富集分析

从 ENCORI 网站(https://starbase.sysu.edu.cn/index.php)下载 miRNA-mRNA 相互作用数据,选择 TargetScan、miRanda 和 PicTar 三个数据库共同的预测结果作为预测靶基因集合。应用 metascape 在线数 据 库(https://metascape.org/gp/index.html #/main/step1)对所预测的靶基因集合进行基因本体(Gene ontology,GO)分析、京都基因与基因组百科全书(Kyoto encyclopedia of genes and genomes,KEGG)富集分析。

1.2.4 编码蛋白互作网络分析

使用 string 数据库(https://cn.string-db.org/)进行编码蛋白相互作用(Protein-protein interaction, PPI)网络分析。将数据结果导入 Cytoscape 3.9.1 软件,使用 MCODE 插件进行 PPI 子网络的聚类模块分析。

1.2.5 miR-449a 与靶基因表达的相关性分析

使用 ENCORI 数据库探索乳腺癌组织 miR-449a 与靶基因表达的相关性, mRNA 和 miRNA 数据来源于癌症基因组图谱(The cancer genome atlas, TCGA),并经 log2(FPKM/RPM + 0.01)转换。

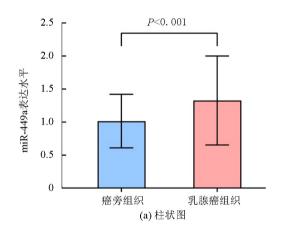
1.3 统计学处理

运用 SPSS 26.0 软件对数据进行统计处理,计量资料以均数±标准差表示,组间差异比较采用配对 t 检验,多组资料两两比较采用 Games – Howell 法,计数资料以例和百分率表示,行 χ^2 检验。P < 0.05表示差异具有统计学意义。

2 结果分析

2.1 乳腺癌和癌旁正常组织 miR-449a 表达水平比较

乳腺癌组织中 miR-449a 表达水平(1.33±0.67) 高于癌旁正常组织(1.02±0.41),差异具有统计学意义(t=3.801,P<0.001,见图 1a)。进一步比较每例样本癌旁组织和癌组织的表达,结果显示,与癌旁组织相比,miR-449a 在 38.6%(32/83)的乳腺癌组织中表达下调(见图 1b),其中包括 13 例管腔型乳腺癌、6 例 HER2 过表达型乳腺癌和 13 例三阴性乳腺癌,说明 miR-449a 在乳腺癌组织中的表达存在明显的异质性。



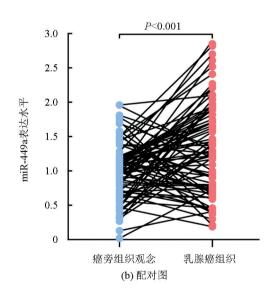


图 1 miR-449a 在乳腺癌和癌旁组织中的表达水平 Fig.1 Expression level of miR-449a in breast cancer tissues and adjacent tissues

2.2 不同分子亚型乳腺癌 miR-449a 表达水平比较

进一步比较不同分子亚型乳腺癌 miR-449a 的表达,结果显示其在三阴性乳腺癌中表达水平最低

 (0.90 ± 0.39) ,在管腔型乳腺癌中的表达水平最高 (1.56 ± 0.71) ,两组之间的差异具有统计学意义 (P<0.001),而 HER2 过表达型乳腺癌 (1.29 ± 0.63) 与其他亚型之间的差异不具有统计学意义 (P>0.05),见图 2)。

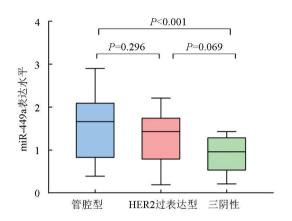


图 2 miR-449a在不同分子亚型乳腺癌中的表达水平
Fig. 2 Expression level of miR-449a in different molecular subtypes of breast cancer

2.3 miR-449a表达水平与患者临床病理特征的 关系

根据乳腺癌组织 miR-449a 表达水平的平均值, 将患者分为低表达组 43 例, 高表达组 40 例。分析 miR-449a 表达水平与乳腺癌患者临床病理特征的 关系, 结果显示其与肿瘤组织学级别、肿瘤大小以及 ER、PR 的表达状态有关(P<0.05), 与患者年龄、肿瘤发生部位、淋巴结转移、TNM 分期以及 HER2 表达状态无相关性(P>0.05, 见表 1)。

2.4 miR-449a表达水平与不同分子亚型乳腺癌患 者预后的关系

使用 Kaplan-Meier plotter 数据库分析 miR-449a 表达水平与不同亚型乳腺癌患者总生存率的关系,结果显示,在管腔 B 型乳腺癌中 miR-449a 高表达组总生存率显著低于低表达组(P<0.01),在三阴性乳腺癌中 miR-449a 低表达组总生存率显著低于高表达组(P<0.05,见图 3),相反的趋势提示 miR-449a 在不同分子亚型乳腺癌的作用可能存在差别。此外,管腔 A 型、HER2 过表达型乳腺癌患者的总生存率与 miR-449a 的表达水平无关(P>0.05)。

2.5 miR-449a 靶基因预测和富集分析结果

预测结果筛选出 186 个 miR-449a 靶基因, GO 分析提示蛋白功能主要涉及细胞成分形态发生、间充质细胞分化、器官发育、组蛋白修饰、细胞迁移的

正向调控、囊泡介导的转运调控等生物学过程(见图 4)。KEGG 分析结果显示 miR-449a 靶基因富集于内分泌抵抗、粘附连接、粘着斑、肌动蛋白细胞骨

架调节以及 NOTCH、TGF-β、Wnt、Ras、MAPK、PI3K-Akt 等介导的信号通路,其中多个靶基因已知与乳腺癌关系密切(见表 2)。

表 1 miR-449a 表达水平与乳腺癌患者临床病理特征的关系 n(%)

Table 1 Relationship between the expression level of miR-449a and the clinicopathological features of patients with breast cancer n(%)

| 临床病理特征 | | miR-449a 表达水平 | | 2 | |
|-------------|-----|---------------|------------|------------|-------|
| | n – | 低表达(n=43) | 高表达(n=40) | χ² | p |
| 年龄(岁) | | | | | |
| ≤50 | 48 | 21(43.75) | 27(56.25) | 2.960 | 0.085 |
| >50 | 35 | 22(62.86) | 13(37.14) | | |
| 肿瘤部位 | | | | | |
| 左 | 42 | 19(45.24) | 23 (54.76) | 1.470 | 0.22 |
| 右 | 41 | 24(58.54) | 17(41.46) | | |
| 组织学级别 | | | | | |
| 1-2 | 34 | 13(38.24) | 21(61.76) | 4.249 | 0.03 |
| 3 | 49 | 30(61.22) | 19(38.78) | | |
| TNM 分期 | | | | | |
| I | 18 | 6(33.33) | 12(66.67) | 3.142 | 0.076 |
| $\Pi - \Pi$ | 65 | 37(56.92) | 28(43.08) | | |
| 肿瘤大小(cm) | | | | | |
| <3 | 52 | 22(42.31) | 30(57.69) | 5.032 | 0.023 |
| ≥3 | 31 | 21(67.74) | 10(32.26) | | |
| 淋巴结转移 | | | | | |
| 阴性 | 37 | 19(51.35) | 18(48.65) | 0.006 | 0.94 |
| 阳性 | 46 | 24(52.17) | 22(47.83) | | |
| ER 状态 | | | | | |
| 阴性 | 40 | 26(65.00) | 14(35.00) | 5.382 | 0.02 |
| 阳性 | 43 | 17(39.53) | 26(60.47) | | |
| PR 状态 | | | | | |
| 阴性 | 55 | 34(61.82) | 21(38.18) | - - | 0.01 |
| 阳性 | 28 | 9(32.14) | 19(67.86) | 6.544 | |
| HER2 状态 | | | | | |
| 阴性 | 50 | 29(58.00) | 21(42.00) | 1.932 | 0.165 |
| 阳性 | 33 | 14(42.42) | 19(57.58) | | |

2.6 编码蛋白互作网络分析

将靶基因集合上传至 string 数据库构建 PPI 网络,该网络包含 137 个节点和 276 条边,平均局部聚类系数为 0.357,数据导入 Cytoscape 进行可视化(见图 5a)。使用 MCODE 插件进行分析,筛选出以Notch 受体 1(Notch receptor 1,NOTCH1)、Notch 配体1(Jagged canonical Notch ligand 1,JAG1)、细胞周期

蛋白 D1(cyclin D1, CCND1)等为核心的子网络(见图 5b)。

2.7 miR-449a 与靶基因表达的相关性分析

进一步分析 miR-449a与 NOTCH 信号通路靶基因(见表 2)表达的相关性,结果显示 miR-449a与 NOTCH1 在乳腺癌组织中的表达呈负相关(r = -0.186,P < 0.001,见图 6)。

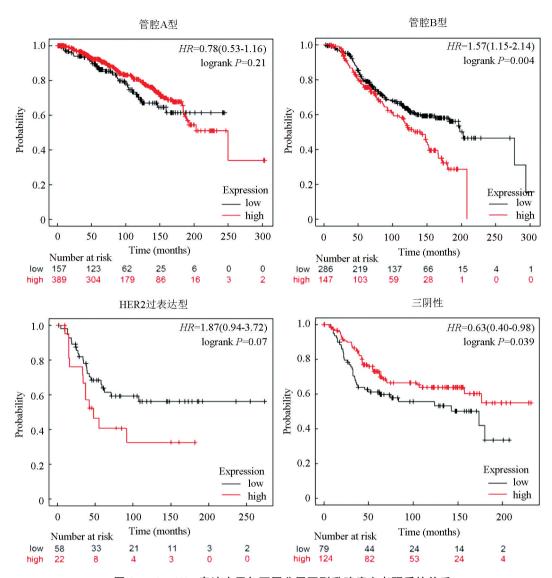


图 3 miR-449a 表达水平与不同分子亚型乳腺癌患者预后的关系

Fig. 3 Relationship between miR-449a expression level and prognosis of patients with different molecular subtypes of breast cancer

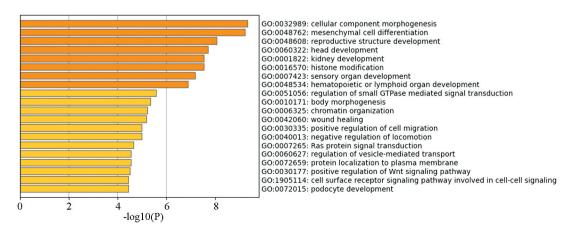


图 4 miR-449a 预测靶基因 GO 分析结果

Fig.4 Result of GO analysis of predicted miR-449a target genes

表 2 miR-449a 预测靶基因 KEGG 通路分析结果

Table 2 Result of KEGG pathway analysis of predicted miR-449a target genes

| | | = - | |
|----------|---------------|----------|---|
| 索引号 | 通路名称 | log10(P) | 基因 |
| hsa04330 | NOTCH 信号通路 | -5.78 | JAG1, NOTCH1, NOTCH2, NUMBL, DLL1, APH1A |
| hsa01522 | 内分泌抵抗 | -5.60 | JAG1, CCND1, E2F3, NOTCH1, NOTCH2, MAP2K1, DLL1 |
| hsa05224 | 乳腺癌 | -5.43 | JAG1, CCND1, E2F3, NOTCH1, NOTCH2, MAP2K1, DLL1, LEF1 |
| hsa04520 | 粘附连接 | -5.30 | SMAD4, MET, PTPRM, VCL, WASF1, LEF1 |
| hsa04350 | TGF-β 信号通路 | -4.60 | E2F5, INHBB, SMAD4, ROCK1, TGIF2, GREM2 |
| hsa04310 | Wnt 信号通路 | -4.10 | CCND1, CTNND2, SMAD4, DAAM1, LEF1, LGR4, TBL1XR1 |
| hsa04510 | 粘着斑 | -3.60 | CCND1, MET, PDGFRA, MAP2K1, ROCK1, VCL, PIP5K1A |
| hsa04810 | 肌动蛋白细胞骨架调节 | -3.39 | PDGFRA, MAP2K1, ROCK1, RRAS, VCL, PIP5K1A, WASF1 |
| hsa04218 | 细胞衰老 | -3.38 | CCND1, E2F3, E2F5, MAP2K1, RRAS, CCNE2 |
| hsa04014 | Ras 信号通路 | -3.22 | MET, KITLG, PDGFRA, PLCG1, MAP2K1, RRAS, SHOC2 |
| hsa04010 | MAPK 信号通路 | -2.63 | CACNB3, MET, KITLG, PDGFRA, MAP2K1, RRAS, RPS6KA4 |
| hsa04151 | PI3K-Akt 信号通路 | -2.20 | CCND1, MET, KITLG, PDGFRA, PPP2R3A, MAP2K1, CCNE2 |
| | | | |

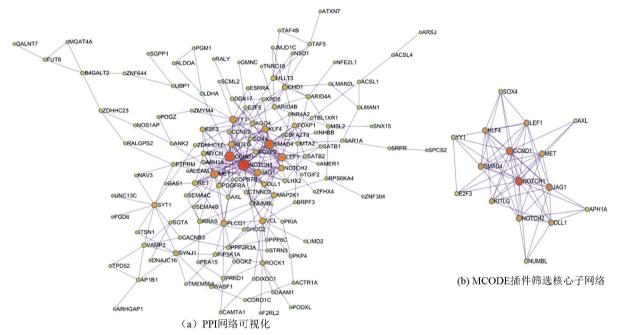
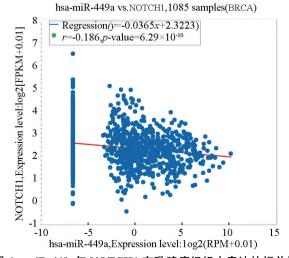


图 5 蛋白质互作网络分析结果

Fig. 5 Result of analysis of protein-protein interaction network



| 6 miR-449a与 NOTCH1 在乳腺癌组织中表达的相关性 Fig. 6 Correlation of miR-449a expression with NOTCH1 in breast cancer tissues

3 讨论

miR-449 家族包括 miR-449a、miR-449b、miR-449c,由位于染色体 5q11.2 的基因簇所编码,这一区域已被鉴定是癌症易感区域^[7]。miR-449a 在人类肺、气管和睾丸中高表达,在非小细胞肺癌、肝细胞癌、鼻窦腺癌等多种恶性肿瘤中常常下调表达,发挥抑癌作用^[6-8]。目前 miR-449a 与乳腺癌相关的研究结论存在一些矛盾。有报道显示miR-449a 在乳腺癌组织和细胞系表达下调,过表达 miR-449a 对乳腺癌细胞起抑制作用^[9]。但也有研究发现 miR-449a 在淋巴结未转移的浸润性导管癌中高表达,其表达与患者复发率增加和总生存期、无病生存期降低显著相关,在体外可促进多种乳腺癌细胞增殖、迁移和侵袭^[10]。本研究结果

显示 miR-449a 在乳腺癌组织中的表达呈现出高度的 异质性,虽然总体水平高于癌旁组织,但其中有 38.6% 的病例出现表达下调,因此不同研究结论的矛盾在一 定程度上与纳入的样本有关。

本组资料显示 miR-449a 的表达与肿瘤组织学 级别和大小有关,在高级别、体积大的乳腺癌中表达 降低,提示其在乳腺癌进展中一定程度上发挥抑癌 作用。乳腺癌是具有不同生物学和表型特征的异质 性疾病,miR-449a 的表达水平在不同分子亚型乳腺 癌间存在差异,尤其是三阴性乳腺癌表达水平显著 低于管腔型。三阴性乳腺癌是一种高侵袭性亚型, 具有很强的增殖能力和高转移风险,上皮间充质转 化(Epithelial-mesenchymal transition, EMT) 相关的形 态学和功能改变是其获得侵袭性的关键事件。靶基 因及富集分析结果显示 miR-449a 的功能涉及间充 质细胞分化、细胞迁移、粘附连接、粘着斑、肌动蛋白 细胞骨架调节等生物学过程,提示 miR-449a 的功能 与肿瘤获得侵袭性密切相关。体外实验表明在三阴 性乳腺癌细胞系中上调 miR-449a 的表达后可抑制 细胞迁移和 EMT 进程并促进细胞凋亡,从而发挥抗 肿瘤作用^[2]。生存分析结果显示 miR-449a 低表达 的三阴性乳腺癌患者总生存率显著低于高表达者。

miR-449a 在管腔型乳腺癌中高表达,表达水平 与激素受体 ER、PR 阳性状态有关。先前有研究发 现 miR-449a 在 ER 阳性的乳腺癌细胞株 MCF-7 中 的表达显著高于正常乳腺上皮细胞, 敲低后则会抑 制癌细胞增殖和迁移[11]。管腔 B 型是 ER 阳性乳腺 癌中侵袭性较强的类型,生存分析结果显示 miR-449a 在该亚型中表达较高的患者预后更差,提示 miR-449a 在该亚型肿瘤进展过程中可能发挥重要作 用,但具体机制目前尚未阐明。有研究发现 miR-449a表达增加与磷脂酰肌醇-3-激酶催化亚基 α (Phosphatidylinositol 3-kinase catalytic subunit alpha, PIK3CA) 突变状态有关,后者是 ER 阳性乳腺癌中最 常见的体细胞突变癌基因[12]。PIK3CA 突变导致 PI3K-Akt 信号通路的异常激活,可促进乳腺癌细胞 的生长和侵袭[13]。靶基因预测结果也显示 miR-449a 调控 PI3K-Akt 信号通路的多个基因,因此 miR-449a 在乳腺癌中发挥抑癌或致癌作用,可能取决于 不同亚型或发展阶段。

KEGG 富集分析结果显示 miR-449a 参与NOTCH、TGF-β、Wnt、PI3K-Akt 等多种信号通路,通过PPI 网络分析筛选关键子网络,主要由 NOTCH1、JAG1 和 cyclin D1 等蛋白所构成。NOTCH 信号通路是一种细胞间通信系统,可广泛调控细胞生物学特性,如干细胞维持、上皮细胞极性/粘附、细胞增殖和

凋亡等,在器官发育和维持组织稳态中发挥重要作 用[14]。异常激活的 NOTCH 信号与多种恶性肿瘤的 迁移、侵袭和转移密切相关, NOTCH1 作为 NOTCH 受体家族成员之一,在信号转导中起关键作用[15]。 本研究基于 TCGA 数据发现 miR-449a 在乳腺癌组 织中的表达与 NOTCH1 呈负相关。NOTCH1 在三阴 性乳腺癌中的表达最为显著,可能通过诱导多种 EMT 相关基因的表达,促进管腔细胞向基底型分化, 从而参与三阴性乳腺癌的发生发展过程^[16]。JAG1 是 NOTCH 信号通路的重要配体,在乳腺癌中的表达 水平与肿瘤侵袭进展、转移及不良预后有关[17]。 JAG1 表达阳性率在不同亚型的乳腺癌中同样也存 在差异,在三阴性乳腺癌中表达率最高目与 ER、PR 的表达呈负相关^[18]。Poddar 等^[19]已证实 miR-449a 可靶向作用于 JAG1 从而在骨骼肌细胞中调控 NOTCH 信号。evelin D1 在细胞周期控制中起核心 作用,是 NOTCH1 的直接靶点,在三阴性乳腺癌中 JAG1 可介导 NOTCH1 对 cvclin D1 启动子的转录激 活,从而促进肿瘤细胞增殖^[20]。而在 ER 阳性的乳 腺癌中, evelin D1 则是雌激素调控细胞周期进程的 重要组成,并可直接结合 ER 的激素结合域,在雌激 素缺乏的情况下也能介导基因转录,过表达与肿瘤 的高增殖和不良预后相关[21-22]。

4 结 论

miR-449a 的表达水平在三阴性和管腔型乳腺癌中存在显著差异,可通过影响多种信号通路参与肿瘤发展过程,调控 NOTCH 信号通路可能是其在乳腺癌中的重要机制。鉴于调控网络复杂,miR-449a 在乳腺癌分型和靶向治疗方面的潜在价值仍有待深入研究。

参考文献(References)

- [1] MUELLER C, HAYMOND A, DAVIS J B, et al. Protein biomarkers for subtyping breast cancer and implications for future research [J]. Expert Review of Proteomics, 2018, 15 (2): 131-152. DOI:10.1080/14789450.2018.1421071.
- [2] COPPOLA A, ILISSO C P, STELLAVATO A, et al. S-Adenosylmethionine inhibits cell growth and migration of triple negative breast cancer cells through upregulating mirna-34c and mirNA-449a [J]. International Journal of Molecular Sciences, 2020, 22 (1): 286 304. DOI: 10. 3390/ijms22010286.
- [3] RICHARD V, DAVEY M G, ANNUK H, et al. micromas in molecular classification and pathogenesis of breast tumors [J]. Cancers (Basel), 2021, 13(21): 5332-5351. DOI: 10.3390/cancers13215332.

- [4] HUANG Guangcheng, ZHONG Xiaowu, YAO Lihua, et al. MicroRNA-449a inhibits cell proliferation and migration by regulating mutant p53 in MDA-MB-468 cells [J]. Experimental and Therapeutic Medicine, 2021, 22 (3): 1020 – 1027. DOI: 10.3892/etm.2021.10452.
- [5] HU Shan, CAO Peng, KONG Kangle, et al. MicroRNA-449a delays lung cancer development through inhibiting KDM3A/ HIF-1alpha axis [J]. Journal of Translational Medicine, 2021, 19(1): 224-234. DOI: 10.1186/s12967-021-02881-8.
- [6] RE M, TOMASETTI M, MONACO F, et al. miRNome analysis identifying miR-205 and miR-449a as biomarkers of disease progression in intestinal-type sinonasal adenocarcinoma[J]. Head & Neck, 2022, 44(1): 18-33. DOI: 10.1002/hed.26894.
- [7] HE Yongming, JI Aijun, XU Xiaoyue, et al. miR-449a; A potential therapeutic agent for cancer [J]. Anticancer Drugs, 2017, 28 (10); 1067 1078. DOI: 10.1097/CAD. 0000000000000555.
- [8] HAN Bing, HUANG Jiawei, YANG Zhenjie, et al. miR-449a Is related to short-term recurrence of hepatocellular carcinoma and inhibits migration and invasion by targeting notch1 [J]. OncoTargets and Therapy, 2019, 2019(12): 10975-10987. DOI: 10.2147/OTT.S216997.
- [9] XU Bin, ZHANG Xiping, WANG Shanshan, et al. miR-449a suppresses cell migration and invasion by targeting PLAGL2 in breast cancer [J]. Pathology, Research and Practice, 2018, 214(5): 790-795. DOI: 10.1016/j.prp.2017.12. 012.
- [10] SHI W, BRUCE J, LEE M, et al. miR-449a promotes breast cancer progression by targeting CRIP2[J]. Oncotarget, 2016, 7(14): 18906-18918. DOI: 10.18632/oncotarget.7753.
- [11] 王红磊, 肖奕, 武力, 等. miR-449a 对人乳腺癌细胞 MCF-7 增殖及迁移能力的影响[J].中国应用生理学杂志, 2017, 33(6): 508-513. DOI:10.12047/j.cjap.5573. 2017.121.
 - WANG Honglei, XIAO Yi, WU Li, et al. Effects of miR-449a on proliferation and migration of human breast cancer cell line MCF-7[J]. Chinese Journal of Applied Physiology, 2017, 33(6): 508-513. DOI:10.12047/j.cjap.5573. 2017.121.
- [12] RAMIREZ-ARDILA D E, RUIGROK-RITSTIER K, HELMIJR J C, et al. LRG1 mRNA expression in breast cancer associates with PIK3CA genotype and with aromatase inhibitor therapy outcome [J]. Molecular Oncology, 2016, 10(8): 1363-1373. DOI: 10.1016/j.molonc.2016.07.004.
- [13] NUNNERY S E, MAYER I A. Targeting the PI3K/AKT/mTOR pathway in hormone-positive breast cancer [J]. Drugs, 2020, 80 (16): 1685 1697. DOI: 10.1007/

- s40265-020-01394-w.
- [14] JAISWAL A, MURAKAMI K, ELIA A, et al. Therapeutic inhibition of USP9x-mediated Notch signaling in triple-negative breast cancer [J]. Proceedings of the National Academy of Sciences of the United States of America, 2021, 118 (38): e2101592118. DOI: 10.1073/pnas.2101592118.
- [15] GHARAIBEH L, ELMADANY N, ALWOSAIBAI K, et al. Notch1 in cancer therapy: possible clinical implications and challenges [J]. Molecular Pharmacology, 2020, 98 (5): 559-576. DOI: 10.1124/molpharm.120.000006.
- [16] MIAO K, LEI J H, VALECHA M V, et al. NOTCH1 activation compensates BRCA1 deficiency and promotes triple-negative breast cancer formation [J]. Nature Communications, 2020, 11(1): 3256-3270. DOI: 10.1038/s41467-020-16936-9.
- [17] 孙维廷, 刘彩霞. Notch 配体 JAG1 在乳腺癌中的研究进展[J].肿瘤学杂志, 2021, 27(9): 766-771. DOI:10. 11735/j.issn.1671-170X.2021.09.B012.
 - SUN Weiting, LIU Caixia. Research progress on notch ligand jag1 in breast cancer [J]. Journal of Chinese Oncology, 2021, 27(9): 766-771. DOI: 10.11735/j.issn.1671-170X.2021.09.B012.
- [18]李秀芹,韩玉贞,曾令瑞,等. 乳腺癌组织 Notch1 和 JAG1 蛋白表达与分子分型相关性研究[J]. 中华肿瘤防治杂志,2017,24(5):197-301. DOI: 10.16073/j.cnki.cjcpt.2017.05.003.

 LI Xiuqin, HAN Yuzhen, ZENG Lingrui, et al. Expression and significance of Notch1 and JAG1 proteins in different

subtypes of breast cancer [J]. Chinese Journal of Cancer

Prevention and Treatment, 2017, 24(5): 197-301. DOI:

[19] PODDAR S, KESHARWANI D, DATTA M. miR-449a regulates insulin signalling by targeting the Notch ligand, Jag1 in skeletal muscle cells[J]. Cell Communication and Signaling, 2019, 17(1): 84-93. DOI: 10.1186/s12964-019-0394-7.

10.16073/j.cnki.cjcpt.2017.05.003.

- [20] NASSER F, MOUSSA N, HELMY M W, et al. Dual targeting of Notch and Wnt/beta-catenin pathways: Potential approach in triple-negative breast cancer treatment [J]. Naunyn-Schmiedeberg's Archives of Pharmacology, 2021, 394(3): 481-490. DOI: 10.1007/s00210-020-01988-x.
- [21] AHLIN C, LUNDGREN C, EMBRETSÉN-VARRO E, et al. High expression of cyclin D1 is associated to high proliferation rate and increased risk of mortality in women with ER-positive but not in ER-negative breast cancers [J]. Breast Cancer Research and Treatment, 2017, 164 (3): 667-678. DOI: 10.1007/s10549-017-4294-5.
- [22] MONTALTO F I, DE AMICIS F. Cyclin D1 in cancer: a molecular connection for cell cycle control, adhesion and invasion in tumor and stroma [J]. Cells, 2020, 9 (12): 2648-2662. DOI: 10.3390/cells9122648.