



DOI:10.3872/j.issn.1007-385x.2020.07.016

·综述·

miR-30家族在胃癌发生发展中作用的研究进展

Research progress on the role of miR-30 family in the genesis and development of gastric cancer

张仓源¹综述;王道荣²审阅(1. 大连医科大学 研究生院,辽宁 大连 116044; 2. 江苏省苏北人民医院 胃肠外科,江苏 扬州 225001)

[摘要] 胃癌(gastric carcinoma, GC)是最常见的消化系统恶性肿瘤之一,其病因及发病机制等都尚未明了,诊断、治疗及预后仍然面临着严峻的问题。微小RNA(microRNA, miRNA)作为一类重要的基因表达调节剂,能够与其相对应的靶基因相结合,从而影响基因表达,以此在GC发生发展中发挥重要的作用。miR-30家族中5个高度保守且成熟的成员——miR-30a、miR-30b、miR-30c、miR-30d和miR-30e位于不同的染色体或邻近位点,这些miRNA在5'末端附近有一个共同序列,3'末端附近具有不同的补偿序列。通过靶向各自相对应的基因影响着GC细胞的增殖、转移、侵袭和对化学药物的耐药性。miR-30家族在GC中发挥着重要的抑癌作用。本文就近年来miR-30家族中5个成员在GC发生发展中作用的研究进展作一综述。

[关键词] 胃癌;miR-30a;miR-30b;miR-30c;miR-30d;miR-30e;耐药性

[中图分类号] R735.2; R730.2 **[文献标识码]** A **[文章编号]** 1007-385X(2020)07-0820-05

胃癌(gastric carcinoma, GC)是最常见的消化系统恶性肿瘤之一,是世界上第5大最常见的恶性肿瘤^[1]。但GC的病因及发病机制等尚未明了,其诊断、治疗及预后仍然面临着严峻的问题^[2]。目前关于GC的研究已经发展到了分子层面,其中许多基因涉及到GC的发生发展、治疗、预后等各个方面,但是具体的调控机制仍未明确。微小RNA(microRNA, miRNA)^[3]作为一类重要的基因表达调节剂,在肿瘤细胞中发挥着重要的作用,如自噬^[4]、上皮间质转化(epithelial-mesenchymal transition, EMT)^[5]、迁移与侵袭^[6]、转移^[7]和耐药^[8]。许多miRNA通过与结构基因结合调控肿瘤细胞的增殖、侵袭和转移,但也有少数通过级联式信号转导途径影响GC的发生发展,如miR-93^[9]、miR-196B^[10]、miR-375^[11]、miR-646^[12]等。miR-30家族是miRNA家族的重要成员,由5个高度保守且成熟的成员——miR-30a、miR-30b、miR-30c、miR-30d和miR-30e组成。miR-30家族的失调与多种肿瘤的发展有关,如乳腺癌^[13]、结直肠癌^[14]、前列腺癌^[15]、肝癌^[16]等。本文介绍近年来miR-30家族5个成员在GC发生发展中作用的研究进展,旨在为靶向治疗GC寻找新的靶标。

1 miR-30

在2017年,WANG等^[17]发现miR-30在GC组织和细胞系中高表达,miR-30的下调通过增强P53/活性氧(reactive oxygen species, ROS)介导的线粒体凋亡途径来抑制GC细胞增殖。下调miR-30会抑制

HGC-27细胞的增殖并促进其凋亡,上调miR-30会促进细胞增殖并抑制凋亡。抑制miR-30会降低线粒体耗氧量、细胞色素C的细胞质释放以及caspase 3/9的活化,激活线粒体凋亡途径来抑制细胞增殖并使其凋亡增加。同时发现,GC组织中P53表达有所下降,下调miR-30会增加P53表达,表明P53的调控参与miR-30诱导的HGC-27细胞增殖和凋亡的调控。进一步研究发现,P53和N-乙酰半胱氨酸的下调会抑制miR-30抑制剂激活的线粒体功能障碍和凋亡,敲低miR-30会增加由shP53抑制的ROS生成。证实P53介导的线粒体凋亡途径参与miR-30诱导的HGC-27细胞增殖和凋亡调控。

2 miR-30a

双链miR-30a前体会产生2个单链和成熟的miRNA,包括miR-30a-3p和miR-30a-5p,它们以2种不同的方式发挥着重要的生物学功能。LIU等^[18]研究发现,miR-30a通过靶向COX-2和BCL9在体外调

[基金项目] 扬州市卫计委十三五科教强卫临床医学中心资助项目(No. YZLCYXZX201801)。Project supported by the Thirteenth Five-Year Plan for Science Education and Strong Health Clinical Medical Center Grant Project from Yangzhou Municipal Health and Planning Commission (No.YZLCYXZX201801)

[作者简介] 张仓源(1997-),男,硕士生,主要从事胃癌相关基因组学研究,E-mail: zhangcy156707@foxmail.com

[通信作者] 王道荣(WANG Daorong, corresponding author),博士,教授、主任医师,博士生导师,主要从事胃癌相关基因组学研究,E-mail: daorong666@sina.com

控幽门螺杆菌感染的GC细胞的增殖和迁移。首先, miR-30a-3p抑制COX-2表达并调控β-catenin的核转运;其次, miR-30a-5p靶向BCL9调控T细胞因子/淋巴增强因子(T cell factor/lymphoid enhancer factor, TCF/LEF)启动子活性,然后影响β-catenin下游靶基因的表达。在动物实验中用CRISPR/Cas9基因编辑技术来创建miR-30a基因敲除的小鼠模型,与感染幽门螺杆菌的野生型小鼠相比,感染幽门螺杆菌的miR-30a敲除小鼠表现为慢性胃炎、慢性萎缩性胃炎、非典型增生以及其他癌前病变或腺癌在胃窦或胃黏膜中的发生率增加。两者合计,miR-30a能通过双重靶向COX-2和BCL9充当肿瘤抑制因子,并显著影响幽门螺杆菌诱导的GC的发展,为幽门螺杆菌相关GC的潜在机制提供了新的研究方向。

RUNX3是通过上调或下调一系列靶基因的表达来推定的肿瘤抑制因子。临床研究^[19]表明,RUNX3表达的缺失与GC的进展和不良预后有关。敲低RUNX3促进细胞侵袭并增加人GC细胞中间充质标志物波形蛋白(vimentin)的表达。RUNX3过表达抑制细胞侵袭、降低细胞中波形蛋白的表达水平,并降低裸鼠GC细胞的定殖。RUNX3过表达会增加miR-30a表达。miR-30a能够直接靶向波形蛋白的3'非翻译区并降低其蛋白质水平。抑制miR-30a可以逆转RUNX3介导的细胞侵袭抑制和波形蛋白的降低。因此,RUNX3通过激活miR-30a靶向波形蛋白的3'非翻译区并降低其蛋白质水平来抑制GC细胞的侵袭。

GC化疗的有效性在很大程度上受到内在或获得性耐药性的限制。有研究^[20]将SGC-7901和GC顺铂(cis-platinum, DDP)耐药细胞(SGC-7901/DDP细胞)中转染过表达或敲低miR-30a,后用MTT实验评估两组细胞中DDP和5-氟尿嘧啶(5-fluorouracil, 5-FU)的IC₅₀,流式细胞术检测DDP和5-FU诱导的细胞凋亡,Western blotting和免疫荧光染色法评估细胞的EMT进程。结果发现,miR-30a在SGC-7901/DDP细胞中显著下调;在SGC-7901和SGC-7901/DDP细胞中miR-30a过表达降低了多药耐药相关蛋白(multidrug resistance-associated protein, MDR) P-gp的表达;miR-30a抑制增加GC细胞的化学耐药性,而miR-30a过表达降低了GC细胞的化学耐药性;抑制miR-30a会在SGC-7901细胞中降低E-钙黏蛋白、增加N-钙黏蛋白水平,而miR-30a过表达会增加SGC-7901细胞中的E-钙黏蛋白、降低N-钙黏蛋白水平。实验结果表明,miR-30a可以通过改变E-钙黏蛋白和N-钙黏蛋白的表达来降低GC细胞的多药耐药性。WANG等^[21]研究发现,miR-30a在调控肿瘤细胞EMT中发挥着重要作用,内源性miR-30a敲低会促进SGC-7901

细胞伸长的成纤维细胞样形态变化,并增强Snail和波形蛋白的表达。miR-30a过表达可导致SGC-7901/DDP细胞的形态变化,从成纤维细胞样形态扩展为上皮样形态,并使Snail和波形蛋白水平降低。实验表明,miR-30a过表达的肿瘤细胞具有更高的DDP敏感性,而miR-30a敲低的肿瘤细胞会降低对DDP的敏感性。

3 miR-30b

2014年,有学者^[22]发现miR-30b-5p可能是GC治疗的潜在靶标。作者通过qPCR法检测miR-30b-5p在51例GC组织和4种细胞系中的表达,用甲基化特异性PCR(methylation specific PCR, MSP)和亚硫酸氢盐-基因组测序法(bisulfite genomic sequencing, BGS)评估DNA甲基化对miR-30b-5p表达的影响,用划痕愈合实验评估miR-30b-5p对细胞迁移能力的影响。结果发现,在GC组织中miR-30b-5p表达水平降低,通过DNA去甲基化和DNMT1诱导的miR-30b-5p启动子甲基化可以恢复miR-30b-5p的表达水平;miR-30b-5p过表达可以抑制GC细胞的迁移。同年,ZHU等^[23]研究发现纤溶酶原激活物抑制剂1(plasminogen activator inhibitor 1, PAI-1)为miR-30b的潜在靶标,miR-30b水平与GC组织中PAI-1的表达呈负相关。沉默PAI-1可以表现出miR-30b过表达对GC细胞凋亡的调控作用,而过表达PAI-1具有抑制GC细胞增殖并促进细胞凋亡的作用,表明PAI-1是可能参与miR-30b诱导的癌细胞凋亡。实验证明,miR-30b为一种新型的抑癌基因,可能通过靶向PAI-1并调控肿瘤细胞的凋亡。

有研究^[24]发现,miR-30b和真核翻译起始因子5A2(eukaryotic translation initiation factor 5A2, EIF5A2)具有一定联系,在介导EMT中起重要作用。通过CCK-8法和流式细胞术检测发现,miR-30b有一定的抑癌作用,其过表达可促进细胞凋亡,并抑制GC细胞系AGS和MGC803的增殖。Transwell实验结果发现,miR-30b会抑制GC细胞的迁移和侵袭。在生物信息学分析中预测EIF5A2的3'非翻译区是miR-30b的假定结合位点,用荧光素酶报告基因实验和Western blotting进一步确定EIF5A2基因是miR-30b的靶标。此外,转染miR-30b模拟物后,EIF5A2靶标E-钙黏蛋白和波形蛋白的表达水平发生了改变。研究结果证明,miR-30b通过靶向EIF5A2基因来影响GC细胞的增殖、迁移和侵袭。

有学者^[25]发现,肺腺癌转移相关转录本1(metastasis-associated lung adenocarcinoma transcript 1, MALAT1)在抗DDP的人胃腺癌细胞AGS(AGS/



DDP)和抗 DDP 的 HGC-27(HGC-27/DDP)细胞中高表达。在过表达 MALAT1 的 AGS/DDP 细胞中, 细胞增殖活力显著增加, 但在 MALAT1 缺失的 HGC-27/DDP 细胞增殖活力显著降低。此外, MALAT1 通过促进 AGS/DDP 和 HGC-27/DDP 细胞的自噬来增强 DDP 的抗性。进一步研究表明, MALAT1 通过直接相互作用抑制 miR-30b 的表达。miR-30b 通过抑制 AGS/DDP 和 HGC-27/DDP 细胞的自噬, 消除了 MALAT1 诱导的 DDP 抗性。研究者还发现, 自噬相关基因(autophagy-related gene 5, ATG5)是 miR-30b 的靶标。miR-30b 通过抑制 AGS/DDP 和 HGC-27/DDP 细胞中的自噬而减弱了对 DDP 的抗性, 而这种作用却被 ATG5 表达的增加所抵消。MALAT1 从 ATG5 中分离出 miR-30b, 以增加 AGS/DDP 和 HGC-27/DDP 细胞中 ATG5 的表达。因此, MALAT1 通过抑制 AGS/DDP 和 HGC-27/DDP 细胞中的 miR-30b/ATG5 轴来增强自噬相关的 DDP 耐药性, 其可能成为逆转 GC 中化学耐药性有希望的靶标。

4 miR-30c

YUN 等^[26]发现, 缺氧通过靶向人 GC 细胞的 miR-30c 和 mTOR 来降低巨噬细胞糖酵解和 M1 型巨噬细胞的百分比。巨噬细胞是必需的炎性细胞, 具有调控肿瘤内免疫反应的特征。为了确定调控细胞代谢的信号通路以及与 GC 中人类肿瘤相关巨噬细胞(tumor-associated macrophage, TAM)调控相关的机制, 研究者使用磁珠分选细胞技术从人 GC 组织中分离出肿瘤浸润的巨噬细胞, 通过 qPCR 确定基因转录, 用 Western blotting 检测相关蛋白的表达, 用高效液相色谱(high performance liquid chromatography, HPLC)法确定代谢产物, 并通过基于荧光素酶报告基因实验分析转录调控系统。结果发现, 缺氧时由于缺氧诱导因子-1α(hypoxia inducible factor-1α, HIF-1α)激活而降低巨噬细胞中 miR-30c 的转录。miR-30c 高表达组比, miR-30c 低表达组具有更多的 M1 型巨噬细胞。miR-30c 可通过靶向 DNA 损伤反应调节基因 1(regulated in development and DNA damage response 1, REDD-1)的 3'UTR 来下调 REDD1 促进 M1 型巨噬细胞的分化和功能, 其可通过 mTOR 激活来修饰巨噬细胞的代谢。在 miR-30c 低表达的巨噬细胞中, miR-30c 的过表达或 mTOR 活性的恢复都促进 M1 型巨噬细胞在 TAM 中的分化并增强其功能。另外, miR-30c 的高表达与 TAM 中糖酵解的增加有关。与 miR-30 低表达的巨噬细胞相比, miR-30c 高表达的巨噬细胞显示出较强的糖酵解作用。因此, 人 GC 微环境中的缺氧会抑制 miR-30c 的表达, 降

低 mTOR 活性以及 GC TAM 中的糖酵解, 从而抑制 M1 型巨噬细胞的分化和功能。这些结果为基于肿瘤微环境(tumor microenvironment, TME)的治疗提供了新的代谢策略。同时在人 GC 的 TAM 中鉴定了一个与代谢相关的信号转导途径, 即 HIF-1α-miR-30c-REDD1/mTOR。该信号转导与 M1 型巨噬细胞百分比降低有关, 并可能诱导免疫抑制性 TME。从细胞信号代谢的角度来看, 细胞特异性疗法可能对 TME 的转换有效。

有学者^[27]发现, miR-30c-5p 通过靶向肿瘤转移相关基因 1(metastasis associated 1, MTA1)抑制 GC 的迁移、侵袭和 EMT。通过 qPCR 法在 40 个 GC 组织标本和 5 种 GC 细胞中检测 miR-30c-5p 和靶向蛋白的表达水平, 分析 miR-30c-5p 表达水平与临床病理特征的相关性, 通过划痕愈合实验和细胞侵袭实验来检测 miR-30c-5p 对 GC 细胞迁移和侵袭能力的影响, 用 Western blotting 和荧光素酶报告基因实验探讨其潜在的作用机制。结果发现, 在 GC 组织中 miR-30c-5p 的表达水平显著降低, 其表达与肿瘤分期(TNM)和淋巴结转移等临床病例特征显著相关。此外, 通过敲低 miR-30c-5p 增强了 GC 细胞的迁移和侵袭能力, 而 miR-30c-5p 过表达则具有相反的作用。进一步研究表明, miR-30c-5p 抑制其靶点 MTA1 基因的表达, 抑制 EMT 进程。结果表明, miR-30c-5p 是一种新型的肿瘤发生抑制因子, 可通过 MTA1 抑制肿瘤转移和 EMT, 这可能为 GC 提供了治疗靶点。

有研究^[28]表明, 通过改变 miR-30c 表达, miR-30c 前 A/G 多态性可能与中国人群患 GC 的风险增加有关。为了探讨前 miR-30c 中的单核苷酸多态性(single nucleotide polymorphism, SNP)A/G 与 GC 风险之间的关系, 评估影响患者生存的各种基因型, 该研究收集 240 例 GC 患者以及 240 例年龄和性别匹配的无瘤对照。通过 TaqMan SNP 基因分型法分析 miR-30c 前体的 rs928508 多态性, 用 qPCR 法检测 48 例 GC 标本中 miR-30c 的表达, 用 Kaplan-Meier 生存曲线进行生存分析。结果发现, GC 患者中前 miR-30c A/G 的基因型频率与对照组相比有明显差异; 与 GG 基因型相比, AA 基因型携带者与患 GC 的风险增加相关; 进一步的分层分析表明, AA 基因型促进淋巴结转移的 GC 的发展; 与 GG 或 AG/GG 基因型相比, rs928508 AA 的 miR-30c 水平显著升高; 与 AG/GG 基因型相比, AA 基因型的患者的 OS 不长。

5 miR-30d

有研究^[29]发现, miR-30d 通过抑制自噬通路中多种核心蛋白来增加幽门螺杆菌在胃上皮细胞中存



活。通过qPCR法检测miR-30d的表达,并用透射电子显微镜、Western blotting和GFP-LC3 puncta assay检测人AGS和GES-1细胞的自噬水平,用荧光素酶报告基因实验确定miR-30d调控对参与自噬途径的几个核心分子表达的特异性,通过庆大霉素保护法检测不同处理后幽门螺杆菌的细胞内存活。结果发现,相对应幽门螺杆菌感染,AGS和GES-1细胞中自噬水平增高,同时伴随着miR-30d表达的上调。在这两种胃上皮细胞系中,miR-30d模拟物会抑制自噬过程,而miR-30d抑制剂则增强对幽门螺杆菌入侵的自噬反应。miR-30d模拟物降低了带有所有5个测试基因(ATG2B、ATG5、ATG12、BECN1和BNIP3L)3'非翻译区的野生型报告质粒的荧光素酶活性,但对突变型报告质粒无影响。上述5个基因是自噬途径的核心基因,在miR-30d模拟转染后它们的表达水平明显降低。

6 miR-30e

3,3'-二吲哚甲烷(3,3' -diindolemethane,DIM),一种来自十字花科蔬菜的相对无毒的吲哚衍生物,据报道是一种很有前途的抗癌植物化学物质,但其潜在的分子机制尚未完全阐明。YE等^[30]研究发现,在体外和体内DIM剂量依赖性地抑制GC细胞的增殖。此外,在GC细胞中DIM激活了ATG5和LC3。miR-30e被DIM下调,miR-30e能靶向ATG5的3'-UTR以抑制其翻译。结果表明,DIM可能通过miR-30e-ATG5调控自噬抑制GC细胞的增殖。YUN等^[31]发现,MALAT1可以与miR-30e结合以调节ATG5的表达,从而引起自噬的抑制。丙泊酚的应用可以通过下调MALAT1促进细胞凋亡并降低自噬活性。沉默MALAT1会抑制化学诱导的自噬,而MALAT1的过表达则促进GC细胞自噬。异丙酚和DDP治疗的体内GC异种移植模型也显示出明显减小的肿瘤大小和质量,这被MALAT1的敲低所增强。该研究揭示了lncRNA MALAT1/miR-30e/ATG5介导的异丙酚在GC中介导的自噬相关化学抗性的新机制。

7 结语

综上所述,miR-30家族在GC发生发展过程中发挥着重要作用,主要表现在GC细胞增殖、侵袭、转移和耐药性等方面。在miR-30家族中,miR-30是其他成熟链的miRNA前体,这些成熟的miRNA在5'末端附近有一个共同序列,3'末端附近具有不同的补偿序列。在GC中,正是这些不同的补偿序列才能允许miR-30家族成员靶向不同GC基因,从而发挥不同的生物学功能。miR-30家族有望成为治疗GC的新靶

标。另外,miR-30家族还有希望成为诊断及判断预后的生物标志物^[32-33]。目前miR-30家族在GC发生发展中重要作用的认识仍相对较少,尤其在其涉及的信号通路,以及与其他非编码基因之间的交互作用方面,更是知之甚少,需要进一步摸索和探讨。总之,miR-30家族作为一种GC潜在新靶标及生物标志物,为GC的诊断和治疗及其相关机制研究提供了新的思路和方向。

[参考文献]

- BRAY F, FERLAY J, SOERJOMATARAM I, et al. Global cancer statistics 2018: GLOBOCAN estimates of incidence and mortality worldwide for 36 cancers in 185 countries[J]. CA Cancer J Clin, 2018, 68(6): 394-424. DOI:10.3322/caac.21492.
- RAWICZ-PRUSZYŃSKI K, VAN SANDICK J W, MIELKO J, et al. Current challenges in gastric cancer surgery: European perspective[J]. Surg Oncol, 2018, 27(4): 650-656. DOI: 10.1016/j.suronc.2018.08.004.
- LEE R C, FEINBAUM R L, AMBROS V. The *C. elegans* heterochronic gene Lin-4 encodes small RNAs with antisense complementarity to Lin-14[J]. Cell, 1993, 75(5): 843-854. DOI: 10.1016/0092-8674(93)90529-y.
- BARTEL D P. MicroRNAs: genomics, biogenesis, mechanism, and function[J]. Cell, 2004, 116(2): 281-297. DOI:10.1016/s0092-8674(04)00045-5.
- ZORAN C. Epithelial mesenchymal transition and resistance in endocrine-related cancers[J]. Biochim Biophys Acta Mol Cell Res, 2019, 1866(9): 1368-1375. DOI: 10.1016/j.bbamcr.2019.05.003.
- YU M, YI L, YAN S P, et al. LncRNA IGFL2-AS1 Functions as a ceRNA in regulating ARPP19 through competitive binding to miR-802 in gastric cancer[J]. Mol Carcinog, 2020, 59(3):311-322. DOI: 10.1002/mc.23155.
- SHI F S, HAI L C, CHEN L X, et al. Exosomal miR-106b serves as a novel marker for lung cancer and promotes cancer metastasis via targeting PTEN[J]. Life Sci, 2020, 244: 117297. DOI: 10.1016/j.lfs.2020.117297.
- LI Y X, ZHANG J, LIU Y J, et al. MiR-30a-5p confers cisplatin resistance by regulating IGF1R expression in melanoma cells[J/OL]. BMC Cancer, 2018, 18(1): 404[2020-01-03]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC5896053/>. DOI:10.1186/s12885-018-4233-9.
- MILAD A, HOSSEIN R, REZA M, et al. Wnt-regulating microRNAs role in gastric cancer malignancy[J]. Life Sci, 2020, 250: 117547. DOI:10.1016/j.lfs.2020.117547.
- SHEN Y N, BAE I S, PARK G H, et al. MicroRNA-196b enhances the radiosensitivity of SNU-638 gastric cancer cells by targeting RAD23B[J]. Biomedicine Pharmacother, 2018, 105: 362-369. DOI: 10.1016/j.biopha.2018.05.111.
- HUI Y L, CHENG Y H, XUE K W, et al. MicroRNA-183 affects the development of gastric cancer by regulating autophagy via MALAT1-miR-183-SIRT1 axis and PI3K/AKT/mTOR signals[J]. Artif Cells Nanomed Biotechnol, 2019, 47(1): 3163-3171. DOI: 10.1080/21691401.2019.1642903.
- QING F N, YAN Z, JIA W Y, et al. MiR-92b promotes gastric can-



- cer growth by activating the DAB2IP-mediated PI3K/AKT signalling pathway[J/OL]. *Cell Prolif*, 2020, 53(1): e12630[2020-01-03]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC6985694/>. DOI: 10.1111/cpr.12630.
- [13] MARTINE C, FRANCESCO P, CASINA W S K, et al. MiRNA-30 family members inhibit breast cancer invasion, osteomimicry, and bone destruction by directly targeting multiple bone metastasis-associated genes[J]. *Cancer Res*, 2018, 78(18): 5259-5273. DOI: 10.1158/0008-5472.CAN-17-3058.
- [14] JIANG S X, MIAO D Z, WANG M H, et al. MiR-30-5p suppresses cell chemoresistance and stemness in colorectal cancer through USP22/Wnt/β-catenin signaling axis[J/OL]. *J Cell Mol Med*, 2019, 23(1): 630-640[2020-01-03]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC6307779/>. DOI:10.1111/jcmm.13968.
- [15] ZHENG X M, ZHANG P, LIU M H, et al. MicroRNA-30e inhibits adhesion, migration, invasion and cell cycle progression of prostate cancer cells via inhibition of the activation of the MAPK signaling pathway by downregulating CHRM3[J/OL]. *Int J Oncol*, 2019, 54(2): 443-454[2020-01-03]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC6317654/>. DOI:10.3892/ijo.2018.4647.
- [16] PAN Y J, TONG S M, CUI R J, et al. Long non-coding MALAT1 functions as a competing endogenous RNA to regulate vimentin expression by sponging miR-30a-5p in hepatocellular carcinoma[J]. *Cell Physiol Biochem*, 2018, 50(1): 108-120. DOI:10.1159/000493962.
- [17] WANG J J, JIAO Y, CUI L M, et al. MiR-30 functions as an oncomiR in gastric cancer cells through regulation of P53-mediated mitochondrial apoptotic pathway[J]. *Biosci Biotechnol Biochem*, 2017, 81(1): 119-126. DOI:10.1080/09168451.2016.1238294.
- [18] LIU X, JI Q, ZHANG C C, et al. MiR-30a acts as a tumor suppressor by double-targeting COX-2 and BCL9 in *H. pylori* gastric cancer models[J/OL]. *Sci Rep*, 2017, 7(1): 7113[2020-01-03]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC5540978/>. DOI: 10.1038/s41598-017-07193-w.
- [19] LIU Z F, CHEN L, ZHANG X C, et al. RUNX3 regulates vimentin expression via miR-30a during epithelial-mesenchymal transition in gastric cancer cells[J/OL]. *J Cell Mol Med*, 2014, 18(4): 610-623[2020-01-03]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC4000113/>. DOI: 10.1111/jcmm.12209.
- [20] LI C Y, ZOU J H, ZHENG G Q, et al. MiR-30a decreases multidrug resistance (MDR) of gastric cancer cells[J]. *Med Sci Monit*, 2016, 22: 4509-4515. DOI:10.12659/msm.898415.
- [21] WANG L L, ZHANG X H, ZHANG X, et al. MiR-30a increases cisplatin sensitivity of gastric cancer cells through suppressing epithelial-to-mesenchymal transition (EMT) [J]. *Eur Rev Med Pharmacol Sci*, 2016, 20(9): 1733-1739.
- [22] QIAO F C, ZHANG K, GONG P H, et al. Decreased miR-30b-5p expression by DNMT1 methylation regulation involved in gastric cancer metastasis[J]. *Mol Biol Rep*, 2014, 41(9): 5693-5700. DOI: 10.1007/s11033-014-3439-4.
- [23] ZHU E D, LI N, LI B S, et al. MiR-30b, down-regulated in gastric cancer, promotes apoptosis and suppresses tumor growth by targeting plasminogen activator inhibitor-1[J/OL]. *PLoS One*, 2014, 9(8): e106049[2020-01-03]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC4149503/>. DOI:10.1371/journal.pone.0106049.
- [24] TIAN S B, YU J C, LIU Y Q, et al. MiR-30b suppresses tumor migration and invasion by targeting EIF5A2 in gastric cancer[J]. *World J Gastroenterol*, 2015, 21(31): 9337-9347. DOI:10.3748/wjg.v21.i31.9337.
- [25] XI Z W, SI J C, NAN J. LncRNA MALAT1 potentiates autophagy-associated cisplatin resistance by regulating the microRNA-30b'autophagy-related gene 5 axis in gastric cancer[J]. *Int J Oncol*, 2019, 54(1): 239-248. DOI:10.3892/ijo.2018.4609.
- [26] YUN Z H, TAN Y L, WANG Y B, et al. Hypoxia decreases macrophage glycolysis and M1 percentage by targeting microRNA-30c and mTOR in human gastric cancer[J/OL]. *Cancer Sci*, 2019, 110 (8): 2368-2377[2020-01-03]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC6676118/>. DOI:10.1111/cas.14110.
- [27] CAO J M, LI G Z, HAN M, et al. MiR-30c-5p suppresses migration, invasion and epithelial to mesenchymal transition of gastric cancer via targeting MTA1[J]. *Biomedicine Pharmacother*, 2017, 93: 554-560. DOI:10.1016/j.bioph.2017.06.084.
- [28] MU Y P, SU X L. Polymorphism in pre-miR-30c contributes to gastric cancer risk in a Chinese population[J]. *Med Oncol*, 2012, 29(3): 1723-1732. DOI:10.1007/s12032-011-0115-6.
- [29] YANG X J, SI R H, LIANG Y H, et al. MiR-30d increases intracellular survival of *Helicobacter pylori* through inhibition of autophagy pathway [J/OL]. *World J Gastroenterol*, 2016, 22(15): 3978-3991[2020-01-03]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC4823248/>. DOI: 10.3748/wjg.v22.i15.3978.
- [30] YE Y, FANG Y F, XU W X, et al. 3', 3'-Diindolylmethane induces anti-human gastric cancer cells by the miR-30e-ATG5 modulating autophagy[J]. *Biochem Pharmacol*, 2016, 115: 77-84. DOI:10.1016/j.bcp.2016.06.018.
- [31] YUN F Z, CHANG S L, YI Z, et al. Propofol facilitates cisplatin sensitivity via lncRNA MALAT1/miR-30e/ATG5 axis through suppressing autophagy in gastric cancer[J]. *Life Sci*, 2020, 244: 117280. DOI: 10.1016/j.lfs.2020.117280.
- [32] MENG Y Z, LING H, YU M, et al. Exosomal let-7d-3p and miR-30d-5p as diagnostic biomarkers for non-invasive screening of cervical cancer and its precursors[J]. *Mol Cancer*, 2019, 18(1): 76. DOI:10.1186/s12943-019-0999-x.
- [33] MIN S, YU L M, HUI Z, et al. MicroRNA-200 and microRNA-30 family as prognostic molecular signatures in ovarian cancer: A meta-analysis[J/OL]. *Medicine (Baltimore)*, 2018, 97(32): e11505[2020-01-03]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC6133642/>. DOI: 10.1097/MD.00000000000011505.

[收稿日期] 2020-01-05

[修回日期] 2020-05-15

[本文编辑] 党瑞山