613

# let-7i-5p 在肺癌A549 耐吉西他滨增殖中的作用

张 斌<sup>1,2</sup>,杜沈霖<sup>3</sup>,马 璇<sup>4</sup>,符 甜<sup>5</sup>,柯芷茵<sup>1</sup>,王雪纯<sup>1</sup>,刘勇军<sup>1\*</sup>,梁爱玲<sup>1\*</sup> (1.广东医科大学生物化学与分子生物学教研室,临床生物化学教研室,广东省医学分子诊断重点实验室,广东东莞 523808; 2.青岛市市立医院医学检验部,山东青岛 266011; 3.东莞市人民医院检验科,广东东莞 523800; 4.石家庄新乐市人民医院检验科,河北石家庄 050700; 5.湛江市中心医院检验科,广东湛江 524001)

摘 要:目的 研究miRNA let-7i-5p 在非小细胞肺癌细胞A549 耐吉西他滨增殖中作用。方法 在耐吉西他滨的 A549 细胞(A549/G<sup>+</sup>)中过表达let-7i-5p,在吉西他滨敏感的A549 细胞(A549/G<sup>-</sup>)中抑制let-7i-5p 表达,分别用CCK-8、克 隆形成、流式细胞术、Western-blot 检测细胞生长、凋亡、蛋白表达。结果 过表达let-7i-5p 抑制A549/G<sup>+</sup> 细胞增殖、增加S 期细胞比例、上调细胞周期相关蛋白CDK6 和P21 表达(*P*<0.01 或 0.05); 而抑制let-7i-5p 表达起相反作用。结论 提高 let-7i-5p 表达可降低A549/G<sup>+</sup> 细胞对吉西他滨的耐药性,并使A549/G<sup>+</sup> 细胞阻滞在S 期发挥抑制细胞增殖的作用。 关键词:非小细胞肺癌; let-7i-5p; 耐药; 吉西他滨

中图分类号: R 737 文献标志码: A 文章编号: 2096-3610 (2022) 06-0613-08

## Effect of let-7i-5p on gemcitabine resistance in non-small cell lung cancer A549 cells

ZHANG Bin<sup>1,2</sup>, DU Shen-Lin<sup>3</sup>, MA Xuan<sup>4</sup>, FU Tian<sup>5</sup>, KE Zhi-yin<sup>1</sup>, WANG Xue-chun<sup>1</sup>, LIU Yong-jun<sup>1\*</sup>, LIANG Ailing<sup>1\*</sup> (1. Guangdong Provincial Key Laboratory of Medical Molecular Diagnostics, Department of Biochemistry & Molecular Biology, Department of Clinical Biochemistry, Guangdong Medical University, Dongguan 523808, China; 2. Clinical Laboratory, Qingdao Municipal Hospital, Qingdao 266011, China; 3. Clinical Laboratory, Dongguan People's Hospital, Dongguan 523058, China; 4. Clinical Laboratory, Xinle People's Hospital, Shijiazhuang 050700, China; 5. Clinical Laboratory, Zhanjiang Central People's Hospital, Zhanjiang 524045, China)

**Abstract:** Objective To study the role of microRNA let-7i-5p in gemcitabine resistant non-small cell lung cancer A549 cells. Methods let-7i-5p was overexpressed in gemcitabine resistant A549 cells (A549/G<sup>+</sup>) and downexpressed in gemcitabine sensitive A549 cells (A549/G<sup>-</sup>). Cell growth, apoptosis and protein expression were determined by CCK-8, clone formation, flow cytometry, and Western blot. Results Overexpression of let-7i-5p in A549/G<sup>+</sup> cells suppressed proliferation, increased S phase, and upregulated cell cycle-associated proteins CDK6 and P21 (P<0.01 or 0.05). However, the effect of let-7i-5p downexpression was opposite in A549/G<sup>-</sup> cells. Conclusion Overexpression of let-7i-5p can reduce gemcitabine resistance and inhibit proliferation via S phase blockade in A549/G<sup>+</sup> cells.

Key words: non-small cell lung cancer; Let-7i-5p; drug resistance; gemcitabine

肺癌已经成为全球癌症相关死亡的主要原因<sup>[1]</sup>,其 中 80%~85%为非小细胞肺癌(NSCLC)<sup>[2]</sup>。目前,放 疗和化疗仍是治疗NSCLC的主要手段。吉西他滨作 为最重要的胞嘧啶核苷衍生抗肿瘤药,一方面作用于 DNA 合成期(synthesis, S);另一方面阻断细胞由G1 期到S 期进展,干扰DNA 的自我复制,促进细胞凋亡<sup>[3]</sup>。

外泌体作为一类直径 30~150 nm 双层膜包裹的囊泡<sup>[4]</sup>,可携带母本细胞遗传物质到受体细胞进行信息传递, 在肿瘤细胞发生、侵袭、转移及耐药方面发挥重要作 用<sup>[5]</sup>。微小RNA(miRNAs)是一类具有调控功能的非 编码RNA,可调节mRNA 的表达,改变靶蛋白的表达水 平<sup>[6]</sup>。肿瘤细胞的耐药也与miRNAs 的表达异常有关<sup>[7]</sup>。

收稿日期: 2022-05-12

基金项目:国家自然科学基金(81071853)

作者简介:张 斌 (1991-),男,硕士,医师

通信作者:刘勇军,男,博士,教授, E-mail: liuyongjun@gdmu.edu.cn

梁爱玲,女,博士,副教授, E-mail: liangailing@gdmu.edu.cn

miRNA 在肿瘤增殖、侵袭和耐药方面有重要作用,是 肿瘤治疗的相关靶点<sup>[8]</sup>。有研究显示,miRNA 一方面 可以参与肿瘤细胞的耐药过程,另一方面还可以干扰 上下游信号通路逆转肿瘤耐药<sup>[9]</sup>。本课题组前期构建 了对吉西他滨耐药的人类肺腺癌细胞株(A549/G<sup>+</sup>),分 别提取了A549 敏感株(A549/G<sup>-</sup>)和耐药株(A549/G<sup>+</sup>) 的外泌体,进行miRNAs 芯片检测和表达差异分析,发 现let-7i-5p 是两株细胞中表达差异最大的miRNA;同 时,生物信息学预测提示let-7i-5 发挥作用可能与细胞 周期蛋白依赖性激酶 6 (CDK6) 有关<sup>[10]</sup>。本文旨在研 究let-7i-5p 在A549/G<sup>+</sup> 细胞耐受吉西他滨中所起的作 用及机制,为阐明肺癌耐药机制提供新的实验依据。

#### 1 材料和方法

#### 1.1 材料

非小细胞肺癌吉西他滨敏感株A549/G<sup>-</sup>为本课题 组保存;非小细胞肺癌耐吉西他滨耐药株A549/G<sup>+</sup>为 本课题组诱导后保存。A549/G<sup>+</sup>细胞复苏后,常规消 化并传代。let-7i-5p及内参基因U6为上海生工生物公 司设计合成。let-7i-5p RT 引物:5'-GTCGTATCCAG TGCAGGGTCCGAGGTATTCGCACTGGATACGACA ACAGC-3';上游引物:5'-CGCGCGTGAGGTAGTA GTTTGT-3';下游引物:5'-AGTGCAGGGTCCGAGG TATT-3'。U6 RT 引物:5'-GTCGTATCCAGTGCAGG GTCCGAGGTATTCGCACTGGATCGACAAAAGC-3'; 上游引物:5'-AGAGAAGATTAGCATGGCCCCTG-3';

1.2 方法

1.2.1 实验分组 实验细胞分为NC组(转染let-7i-5p mimics NC)和let-7i-5p mimics组(转染let-7i-5p mimics); let-7i-5p NC组(转染 inhibitor NC)和let-7i-5p inhibitor组(转染let-7i-5p inhibitor)。

1.2.2 细胞增殖能力试验 各组细胞在含有不同浓度 吉西他滨的培养基中培养至对数生长期后分别进行 如下实验:首先用CCK-8 (cell counting kit-8)进行细 胞毒实验,在450 nm 波长处进行单波长测定各组细 胞溶液吸光度,存活率(%)=(A<sub>实验组</sub>-A<sub>空白组</sub>)/(A<sub>对照组</sub>-A<sub>空白组</sub>)×100%,计算IC<sub>50</sub>值;其次,进行细胞克隆形 成实验,通过细胞计数计算细胞克隆形成率;使用细 胞周期检测试剂盒(凯基生物科技公司)检测细胞周 期的变化。在此实验的基础上,提取NC 组和let-7i-5p mimics 组细胞总RNA,交由广州锐博生物科技有限公 司进行mRNA 测序,比较两组中差异表达的基因,预 测let-7i-5p发挥作用的可能通路。

1.2.3 免疫印迹实验 转染let-7i-5p mimics 后,采用 RIPA 法进行总蛋白提取,然后进行蛋白质定量测定, 再经 SDS-PAGE 胶进行电泳分离;随后在 250 mA, 120 min 将蛋白转移至PVDF 膜上,室温封闭 90 min, 然后进行一抗孵育 [CDK6 抗体(1:1000)、P21 抗 体(1:2000)、抗体 CyclinA(1:1000)、CDK2 抗体 (1:1000)均购自美国CST 科技有限公司]。随后与 辣根过氧化物酶标记的二抗(1:1000)室温孵育 1 h, 最后加ECL 底物发光液进行曝光检测。同时设计let-7i-5p NC 组和let-7i-5p inhibitor 组,重复以上实验操 作,观察实验结果并统计数据。

1.2.4 抑制 P21 表达 在对 A549/G<sup>+</sup> 消化培养 24 h 后,实验组同时转染let-7i-5p mimics 和siRNA-P21,对 照组转染let-7i-5p mimics 和P21-NC,利用RT-qPCR 技 术检测两组细胞中P21 的表达情况。同时为确定let-7i-5p 与P21 的关系,明确let-7i-5p 在S 期到G<sub>2</sub> 期的作用, 在共同转染let-7i-5p 的条件下,设置一组抑制P21 的表 达作为实验组(let-7i-5p mimics-P21 siRNA 组),另一 组作对照(let-7i-5p mimics-NC 组),比较在过表达let-7i-5p 的前提下,抑制P21 的表达,let-7i-5p mimics-P21 siRNA 组与let-7i-5p mimics-NC 组细胞增殖能力以及 细胞周期和细胞周期相关蛋白的变化。

1.3 统计学处理

实验数据通过采用 3 次独立重复实验得出,结果用SPSS 17.0 统计软件进行分析,多样本均数比较采用单因素方差分析,两样本均数比较采用 t 检验, P<0.05 表示差异有统计学意义。

## 2 结果

2.1 let-7i-5p 使A549 细胞对药物的耐受性降低

同一浓度下let-7i-5p mimics 组的细胞存活率低于 NC 组(图 1A), IC50 值明显低于NC 组(34  $\mu$ mol/L vs. 3 330  $\mu$ mol/L)。转染let-7i-5p 后的细胞可降低A549/ G<sup>+</sup> 细胞群体依赖性和增殖能力(图 1B、C)。let-7i-5p mimics 组的凋亡率高于NC 组(P<0.05, 图 1D、E)。 同一药物浓度下, let-7i-5p inhibitor 组的细胞抑制率 低于对照组let-7i-5p NC 组(P<0.05,图 2)。

2.2 mRNA 测序显示 let-7i-5p 发挥作用与细胞周期 有关

与NC 组相比,转染let-7i-5p mimics 后,表达升高的基因有 347 个,下调的基因有 333 个;同时,KEGG 信号通路预测在细胞水平上,let-7i-5p 发挥作用与细



A: 不同药物浓度下let-7i-5p mimics 组和NC 组细胞抑制率的比较; B: 不同药物浓度下let-7i-5p mimics 组和NC 组细胞克隆增殖 情况; C: 不同药物浓度下let-7i-5p mimics 组和NC 组细胞增殖能力比较; D: 不同药物浓度下let-7i-5p mimics 组和NC 组细胞凋亡情况; E: 不同药物浓度下let-7i-5p mimics 组和NC 组细胞凋亡能力比较; let-7i-5p mimics 组与NC 组比较: \*P<0.05, \*\*P<0.01, \*\*\*P<0.001 图 1 不同浓度吉西他滨对let-7i-5p mimics 组和NC 组的作用比较



A: 不同药物浓度下let-7i-5p inhibitor 组和let-7i-5p NC 组细胞抑制率的比较; B: 不同药物浓度下let-7i-5p inhibitor 组和let-7i-5p NC 组细胞克隆增殖情况; C: 不同药物浓度下let-7i-5p inhibitor 组和let-7i-5p NC 组细胞调亡情况; E: 不同药物浓度下let-7i-5p NC 组细胞调亡能力比较; let-7i-5p inhibitor 组和let-7i-5p NC 组细胞调亡能力比较; let-7i-5p inhibitor 组与let-7i-5p NC 组比较; \*P<0.01

图 2 不同浓度吉西他滨对let-7i-5p inhibitor 组和let-7i-5p NC 组作用的比较

胞周期通路有极大的相关性(图 3A)。差异表达的基因结果显示,与NC 组相比,let-7i-5p mimics 组CDK6 的表达升高(图 3B)。

2.3 let-7i-5p 促进细胞周期从G1 期向S 期转变

与对照组相比, A549/G<sup>+</sup> 细胞在转染 let-7i-5p mimics 后细胞周期G<sub>1</sub> 期细胞比例下降, S 期细胞比例升高(图 4A、B、C); 另一方面, 与let-7i-5p NC 组相比, let-7i-5p inhibitor 组G<sub>1</sub> 期细胞占比轻度升高, S 期占比下降, G<sub>2</sub>-M 期细胞占比升高(*P*<0.05, 图 4D、E、F)。表明提高let-7i-5p 表达水平可促进A549/G<sup>+</sup> 细胞周期从G<sub>1</sub> 期到S 期的进展,阻碍S 期到G<sub>2</sub>-M 的转变。

2.4 let-7i-5p 促进CDK6 和P21 的表达

let-7i-5p mimics 组的 CDK6 和 P21 蛋白表达水 平明显高于 NC 组(图 5A、B); let-7i-5p mimics 组 的 CyclinA 和 CDK2 蛋白表达水平明显低于 NC 组 (图 5C、D),差异均有统计学意义(P<0.05 或 0.01,图 5E)。在抑制let-7i-5p 表达后,A549/G<sup>-</sup>细胞Westernblot 结果显示let-7i-5p inhibitor 组中CDK6 和P21 表达 低于NC 组,CyclinA 和CDK2 表达高于NC 组(P<0.05或 0.01,图 5F、G)。

2.5 抑制P21 表达可抑制let-7i-5p mimics 对细胞株的 致敏性

经过不同浓度梯度的吉西他滨处理后测得的 let-7i-5p mimics-P21 siRNA 组和 let-7i-5p mimics-NC 组 的抑制率见图 6。在浓度较低时,吉西他滨对两组的 抑制率差异有统计学意义(P<0.05,图 6A)。let-7i-5p mimics-P21 siRNA 组的 IC<sub>50</sub> 值高于 let-7i-5p mimics-NC 组 [35  $\mu$ mol/L (14~102  $\mu$ mol/L) vs 117  $\mu$ mol/L (39~1 032



A: NC 组的细胞周期的变化; B: let-7i-5p mimics 组的细胞周期的变化; C: let-7i-5p mimics 组和NC 组细胞周期变化的比较; D: let-7i-5p NC 组的细胞周期的变化; E: let-7i-5p inhibitor 组细胞周期的变化; F: let-7i-5p inhibitor 组和let-7i-5p NC 组细胞周期 变化的比较; let-7i-5p mimics 组与NC 组比较, let-7i-5p inhibitor 组与let-7i-5p NC 组比较: \*P<0.05, \*\*P<0.01 图 4 let-7i-5p 对细胞周期变化的影响



A: let-7i-5p mimics 组和NC 组CDK6 的表达情况; B: let-7i-5p mimics 组和NC 组P21 的表达情况; C: let-7i-5p mimics 组和NC 组CyclinA 的表达情况; D: let-7i-5p mimics 组和NC 组CDK2 的表达情况; E: let-7i-5p mimics 组和NC 组细胞周期相关蛋白相对表达情况; F: let-7i-5p inhibitor 组和let-7i-5p NC 组细胞相关周期蛋白的表达; G: let-7i-5p inhibitor 组和let-7i-5p NC 组细胞相关周期蛋白的相对表达情况灰度分析; let-7i-5p mimics 组与NC 组比较, let-7i-5p inhibitor 组与let-7i-5p NC 组比较: \*P<0.05, \*\*P<0.01 图 5 细胞相关周期蛋白在各组的表达情况



A:不同药物浓度下let-7i-5p mimics-P21 siRNA 组和let-7i-5p mimics-NC 组细胞抑制率的比较; B:不同药物浓度下let-7i-5p mimics-P21 siRNA 组和let-7i-5p mimics-P21 siRNA 组和let-7i-5p mimics-P21 siRNA 组和let-7i-5p mimics-NC 组细胞增殖能力比较; D:不同药物浓度下let-7i-5p mimics-P21 siRNA 组和let-7i-5p mimics-NC 组细胞调亡情况; E:不同药物浓度下let-7i-5p mimics-P21 siRNA 组和let-7i-5p mimics-P21 siRNA 组和let-7i-5p mimics-P21 siRNA 组和let-7i-5p mimics-P21 siRNA 组和let-7i-5p mimics-NC 组细胞调亡能力比较; let-7i-5p mimics-P21 siRNA 组与let-7i-5p mimics-NC 组化较; \*P<0.05, \*\*\*P<0.01

图 6 不同浓度吉西他滨对let-7i-5p mimics-P21 siRNA 组和let-7i-5p mimics-NC 组的作用

µmol/L), *P*<0.05]。 吉西他滨 0.001 mmol/L 时, 两组 克隆数差异无统计学意义(*P*>0.05); 吉西他滨 0.01 mmol/L 时, let-7i-5p mimics-P21 siRNA 组克隆数为 let-7i-5p mimics-NC 组的 138.1%; 吉西他滨 0.1 mmol/L 时, let-7i-5p mimics-P21 siRNA 组克隆数约为 let-7i-5p mimics-NC 组的 142.6%(*P*<0.05, 图 6B、C)。流式细胞 凋亡实验显示,在药物浓度为 0.001、0.01 和 0.1 mmol/ L 条件下, let-7i-5p mimics-P21 siRNA 组的细胞凋亡率 比let-7i-5p mimics-NC 组低(*P*<0.05, 图 6D、E)。提示转 染P21 siRNA 可以使经let-7i-5p mimics 处理后变敏感的 A549/G<sup>+</sup> 细胞重新产生耐药。 2.6 抑制P21的表达后促进了细胞从S期到G2-M期转变

流式细胞术结果显示 let-7i-5p mimics-P21 siRNA 组中 S 期所占的比例少于 let-7i-5p mimics-NC 组, G2-M 期的比例多于let-7i-5p mimics-NC 组(P<0.05,图 7A、B、C)。Western-blot 结果表明let-7i-5p mimics 在 转染P21 后细胞相关周期蛋白的表达有差异(图 7D), let-7i-5p mimics-P21 siRNA 组中CDK2 和CyclinA 的表 达高于let-7i-5p mimics-NC 组(P<0.05), P21 的表达低 于let-7i-5p mimics-NC 组(P<0.01), CDK6 的表达两组 比较差异无统计学意义(P>0.05)。见图 7E。



A: let-7i-5p mimics-NC 组的细胞周期的变化; B: let-7i-5p mimics-P21 siRNA 组的细胞周期的变化; C: let-7i-5p mimics-P21 siRNA 组和 let-7i-5p mimics-NC 组各周期细胞占比比较; D: let-7i-5p mimics-P21 siRNA 组和 let-7i-5p mimics-NC 组细胞周期蛋白的表达; E: let-7i-5p mimics-P21 siRNA 组和 let-7i-5p mimics-NC 组细胞周期蛋白相对表达情况灰度分析; let-7i-5p mimics-P21 siRNA 组与let-7i-5p mimics-NC 组比较: \*P<0.05, \*\*\*P<0.001

图 7 let-7i-5p mimics-P21 siRNA 组和let-7i-5p mimics-NC 组细胞周期及其细胞周期蛋白表达水平比较

## 3 讨论

化疗是治疗肺癌最常用手段之一,耐药是制约其 疗效的主要障碍。虽然吉西他滨作为第3代化疗药物 有比传统化疗药物具有更好的疗效,但研究表明,由于 肿瘤细胞快速的耐药反应,吉西他滨在治疗肺癌时的 总有效率仅约20%<sup>[11]</sup>。

let-7i-5p 作为let 家族的一员, 与肿瘤的发生、发 展有密切联系<sup>[12]</sup>。研究表明, let-7i-5p 对肿瘤细胞 的发生、发展起抑制作用。2018 年, Chhabra<sup>[13]</sup> 发现 let-7i-5p 通过抑制表皮生长因子 / 磷脂酰肌醇-3-羟 激酶 /SOX<sub>2</sub> 信号通路抑制宫颈癌肿瘤细胞的发生。 Takamizawa 等<sup>[14]</sup> 也报道了 let-7i 表达降低的非小细 胞肺癌患者中, 其手术后生存期明显缩短。本文通过 CCK-8 细胞毒实验、克隆形成实验及流式细胞术等实 验表明let-7i-5p 可以降低肺腺癌细胞A549 对吉西他 滨的耐药性, 使A549/G<sup>+</sup>细胞对吉西他滨变得敏感。 本文从过表达let-7i-5p 和抑制let-7i-5p 表达得出的结 果都可说明这一点。

本研究对 let-7i-5p mimics 组和 NC 组进行的 mRNA 测序和 KEGG 通路分析表明, let-7i-5p 促进 A549 细胞发生耐药与细胞周期有关。同时, 两组间由 于let-7i-5p 表达水平改变引起的CDK6 的变化可能是 细胞周期发生改变的原因。细胞周期的改变又会影响 细胞增殖及细胞对吉西他滨的耐受性。这为完善肺癌 细胞A549 耐吉西他滨机制提供了启示。

CDK6 是一种细胞周期蛋白依赖性激酶,具有促进G1 期向S 期进展,缩短DNA 复制周期,促进细胞的增殖的作用<sup>[15]</sup>。目前,在肺癌、乳腺癌、头颈癌中均发现了CDK6 的高表达<sup>[16-17]</sup>。Shen 等<sup>[18]</sup>研究证实, let-7

可以通过调控CDK6的磷酸化作用,促进细胞从G<sub>1</sub>期 向S期过渡,从而加快细胞周期过程。流式细胞周期 实验和Western-blot 结果表明过表达let-7i-5p 可提高 CDK6的表达, CDK6促进了细胞周期从G<sub>1</sub>期到S期 进展。那么既然let-7i-5p 促进G<sub>1</sub> 期向S 期进展, 为何 let-7i-5p mimics 组的细胞在耐吉西他滨增殖作用中的 能力下降了呢? 从细胞周期结果可以发现,与对照组 相比, let-7i-5p mimics 组细胞S 期比例明显升高, 而调 控S 期至G2/M 期的Cyclin A (细胞周期蛋白A)是细胞 周期中的正性调控因子,在G<sub>1</sub>晚期开始合成,含量在 S期逐渐增加,于G<sub>2</sub>/M期达到高峰<sup>[19-20]</sup>。有研究证实, CyclinA 在非小细胞肺癌<sup>[21]</sup>、乳腺癌<sup>[22]</sup> 等多种肿瘤中 高表达。而CDK2 作为细胞周期蛋白依赖性激酶家族 (CDKs)的重要成员,激活后与Cyclin A 共同作用,形 成CyclinA-CDK2 复合物,对S 期和G<sub>2</sub>/M 期过渡具有 重要作用,促进了DNA 复制的进行<sup>[23]</sup>。有研究表明, 抑制CyclinA-CDK2复合物的表达,可有效阻止肿瘤细 胞的增殖<sup>[24]</sup>。结合外泌体芯片miRNA 差异表达分析, 用差异表达最大的 5 种 miRNAs 进行生物信息学预 测其下游基因,结果发现P21/CDKN1A基因具有很大 的指向性。P21属于抑癌基因产物,是细胞周期的负 调控蛋白<sup>[25]</sup>,可与相应的Cyclin-CDK 复合物结合,使 CDK 失去蛋白激酶活性, 阻止细胞周期的进行<sup>[26-27]</sup>。 目前已知 P21 可以结合作用的底物有 CyclinA-CDK2<sup>[28]</sup>、CyclinD-CDK4<sup>[29]</sup>、CyclinE-CDK2<sup>[30]</sup> 等。

鉴于此,结合本实验结果,我们认为let-7i-5p可能 是通过P21影响CyclinA-CDK2复合物的表达,间接影 响细胞的周期,进而影响肿瘤细胞的增殖。为了验证 上述推测,在A549/G<sup>+</sup>细胞中过表达let-7i-5p后,我们 发现P21在let-7i-5p mimics组中是高表达的,随后又 检测了CDK2及CyclinA的表达情况,结果显示,let-7i-5p mimics组中CyclinA及CDK2的表达量均低于 NC组(P<0.05),由此可见,let-7i-5p mimics组中低表 达的CyclinA和CDK2阻滞了细胞周期从S期到G2-M 期的转化,使细胞复制周期停滞在S期,影响细胞的 增殖。这与我们之前细胞的增殖行为的改变及流式细 胞周期检测的结果都是一致的。随后,在A549/G<sup>-</sup>细 胞中抑制let-7i-5p 的表达从反方面论证了let-7i-5p 对 CDK6、P21的促进作用。

另一方面,在转染let-7i-5p mimics 的基础上,对 let-7i-5p mimics-P21 siRNA 组的P21 进行抑制表达, 与 let-7i-5p mimics-NC 组相比, let-7i-5p mimics-P21 siRNA 组中CCK-8 增殖能力增强,平板克隆形成能力 升高,细胞凋亡率降低,原本在转染let-7i-5p mimics 后 对药物敏感的A549/G<sup>+</sup>细胞对吉西他滨的作用又表现 出抵抗性。说明P21 表达水平的降低,一定程度上促 进了细胞的增殖与耐药。

细胞周期结果表明在抑制P21 表达后,细胞S 期比 例降低, G<sub>2</sub>-M 期比例明显升高, 说明降低P21 的表达 促进了细胞由S期向G<sub>2</sub>-M期的进程。同时, Westernblot 实验结果提示降低P21 表达后, CDK2 和CyclinA 的表达水平升高;而他们表达水平升高会促进细胞周 期从S期到G2-M期的进程,促进了细胞的DNA复制, 增强了细胞的增殖能力,也促进了细胞对吉西他滨的 抵抗性。而Zhu 等<sup>[31]</sup> 曾在研究肺癌细胞耐吉非替尼的 机理中证实了P53/P21 凋亡通路的激活,可以诱导细胞 周期阻滞在G,期/M期,从而增强肺癌细胞对吉非替尼 的敏感性。Li 等<sup>[32]</sup> 在对乳腺癌细胞增殖的研究中也 发现P21的高表达可以诱导G<sub>2</sub>/M 期的阻滞,从而有效 抑制肿瘤细胞的增殖。2021年,黄渊锋等<sup>[33]</sup>研究发现 细胞周期的负调控因子P21 可以阻滞细胞G2/M 期,从 而增强非小细胞肺癌对吉非替尼的敏感性。综上,在 A549/G<sup>+</sup> 细胞中let-7i-5p 可以提高吉西他滨敏感性,一 定程度上解释了let-7i-5p 可以降低A549/G<sup>+</sup>细胞对吉 西他滨耐受性的原因。let-7i-5p 高表达引起CDK6 的 表达升高,促进了细胞周期从G<sub>1</sub>期到S期的进展;同 时,也促进P21 表达水平升高, P21 又抑制了CyclinA-CDK2 复合物的表达,间接地引起了S 期到G,-M 期的 进展受阻,细胞周期停滞在S期,引起细胞DNA 复制减 慢,造成A549/G<sup>+</sup>在吉西他滨的作用下增殖能力的减 弱,降低了A549/G<sup>+</sup>细胞对吉西他滨的耐受性。

总之,本实验初步证实了let-7i-5p 表达水平可能 通过影响细胞周期改变对A549/G<sup>+</sup>细胞对吉西他滨的 耐药性,为肺癌耐吉西他滨机制的深入研究提供了实 验依据。

## 参考文献:

- [1]SUNG H, FERLAY J, SIEGEL R L, et al. Global cancer statistics 2020: GLOBOCAN estimates of incidence and mortality worldwide for 36 cancers in 185 countries[J]. CA Cancer J Clin, 2021, 71(3): 209-249.
- [2] LIU X, CHO W C. Precision medicine in immune checkpoint blockade therapy for non-small cell lung cancer[J]. Clin Transl Med, 2017, 6(1): 7.
- [3]KONSTANTINOPOULOS P A, CHENG S C, WAHNER HENDRICKSON A E, et al. Berzosertib plus gemcitabine versus gemcitabine alone in platinum-resistant high-grade serous ovarian cancer: A multicentre, open-label, randomised,

phase 2 trial[J]. Lancet Oncol, 2020, 21(7): 957-968.

- [4] WU S, LUO M, TO K K W, et al. Intercellular transfer of exosomal wild type EGFR triggers osimertinib resistance in non-small cell lung cancer[J]. Mol Cancer, 2021, 20(1): 17.
- [5] RAN J, LI Y, LIU L, et al. Apelin enhances biological functions in lung cancer A549 cells by downregulating exosomal miR-15a-5p[J]. Carcinogenesis, 2021, 42(2): 243-253.
- [6] ZHAO Y, SRIVASTAVA D. A developmental view of microRNA function[J]. Trends Biochem Sci, 2007, 32(4): 189-197.
- [7]BLOWER P E, CHUNG J H, VERDUCCI J S, et al. MicroRNAs modulate the chemosensitivity of tumor cells[J]. Mol Cancer Ther, 2008, 7(1): 1-9.
- [8] NUZZO S, CATUOGNO S, CAPUOZZO M, et al. Axl-targeted delivery of the oncosuppressor miR-137 in non-small-cell lung cancer[J]. Mol Ther Nucleic Acids, 2019, 17: 256-263.
- [9] CAO Z, XU L, ZHAO S. Exosome-derived miR-27a produced by PSC-27cells contributes to prostate cancer chemoresistance through p53[J]. Biochem Biophys Res Commun, 2019, 515(2): 345-351.
- [10]LIANG A L, DU S L, ZHANG B, et al. Screening miRNAs associated with resistance gemcitabine from exosomes in A549 lung cancer cells[J]. Cancer Manag Res, 2019, 11: 6311-6321.
- [11] 王运, 翟展艺, 赵冲, 等. Zeste 基因同源蛋白 2 对非小细胞 肺癌吉西他滨耐药性的影响[J]. 中华实验外科杂志, 2020, 37: 1481-1484.
- [12]BARH D, MALHOTRA R, RAVI B, et al. MicroRNA let-7: An emerging next-generation cancer therapeutic[J]. Curr Oncol, 2010, 17(1): 70-80.
- [13] CHHABRA R. Let-7i-5p, miR-181a-2-3p and EGF/PI3K/ SOX2 axis coordinate to maintain cancer stem cell population in cervical cancer[J]. Sci Rep, 2018, 8(1): 7840.
- [14]TAKAMIZAWA J, KONISHI H, YANAGISAWA K, et al. Reduced expression of the let-7 microRNAs in human lung cancers in association with shortened postoperative survival[J]. Cancer Res, 2004, 64(11): 3753-3756.
- [15] HAMILTON E, INFANTE J R. Targeting CDK4/6 in patients with cancer [J]. Cancer Treat Rev, 2016, 45: 129-138.
- [16]KOVATCHEVA M, LIU D D, DICKSON M A, et al. MDM2 turnover and expression of ATRX determine the choice between quiescence and senescence in response to CDK4 inhibition[J]. Oncotarget, 2015, 6(10): 8226-8243.
- [17]SUMI N J, KUENZI B M, KNEZEVIC C E, et al. Chemoproteomics reveals novel protein and lipid kinase targets of clinical CDK4/6 inhibitors in lung cancer[J]. ACS Chem Biol, 2015, 10(12): 2680-2686.
- [18] SHEN T, HUANG S. The role of Cdc25A in the regulation of cell proliferation and apoptosis[J]. Anticancer Agents Med Chem, 2012, 12(6): 631-639.

[19] SHEN X, LIU L, YIN F, et al. Effect of dehydroepiandrosterone

on cell growth and mitochondrial function in TM-3 cells[J]. Gen Comp Endocrinol, 2012, 177(1): 177-186.

- [20]INGHAM M, SCHWARTZ G K. Cell-cycle therapeutics come of age[J]. J Clin Oncol, 2017, 35(25): 2949-2959.
- [21]KIM D H, PARK S E, KIM M, et al. A functional single nucleotide polymorphism at the promoter region of cyclin A2 is associated with increased risk of colon, liver, and lung cancers[J]. Cancer, 2011, 117(17): 4080-4091.
- [22]LI H P, JI J F, HOU K Y, et al. Prediction of recurrence risk in early breast cancer using human epidermal growth factor 2 and cyclin A2[J]. Chin Med J (Engl), 2010, 123(4): 431-437.
- [23]CHENG W, YANG Z, WANG S, et al. Recent development of CDK inhibitors: An overview of CDK/inhibitor co-crystal structures[J]. Eur J Med Chem, 2019, 164: 615-639.
- [24] HUNG Y H, HUANG H L, CHEN W C, et al. Argininosuccinate lyase interacts with cyclin A2 in cytoplasm and modulates growth of liver tumor cells[J]. Oncol Rep, 2017, 37(2): 969-978.
- [25]DING J, XIE M, LIAN Y, et al. Long noncoding RNA HOXA-AS2 represses P21 and KLF2 expression transcription by binding with EZH2, LSD1 in colorectal cancer[J]. Oncogenesis, 2017, 6(1): e288.
- [26] WENG M S, HO Y S, LIN J K. Chrysin induces G1 phase cell cycle arrest in C6 glioma cells through inducing p21Waf1/ Cip1 expression: Involvement of p38 mitogen-activated protein kinase[J]. Biochem Pharmacol, 2005, 69(12): 1815-1827.
- [27]ZOHNY S F, AL-MALKI A L, ZAMZAMI M A, et al. p21(Waf1/Cip1): Its paradoxical effect in the regulation of breast cancer[J]. Breast Cancer, 2019, 26(2): 131-137.
- [28]ZHANG X, SONG X, YIN S, et al. p21 induction plays a dual role in anti-cancer activity of ursolic acid[J]. Exp Biol Med (Maywood), 2016, 241(5): 501-508.
- [29]LIU L, CHEN G, WANG B, et al. Effect of fanbaicao (herba potentillae discoloris) oil on the expression of p21 and CDK4 in HepG2 cells[J]. J Tradit Chin Med, 2016, 36(4): 496-503.
- [30]LIM S, KALDIS P. Cdks, cyclins and CKIs: Roles beyond cell cycle regulation[J]. Development, 2013, 140(15): 3079-3093.
- [31]ZHU Y, HE W, GAO X, et al. Resveratrol overcomes gefitinib resistance by increasing the intracellular gefitinib concentration and triggering apoptosis, autophagy and senescence in PC9/G NSCLC cells[J]. Sci Rep, 2015, 5: 17730.
- [32]LI J P, YANG Y X, LIU Q L, et al. The investigational Aurora kinase a inhibitor alisertib (MLN8237) induces cell cycle G2/ M arrest, apoptosis, and autophagy via p38 MAPK and Akt/ mTOR signaling pathways in human breast cancer cells[J]. Drug Des Devel Ther, 2015, 9: 1627-1652.
- [33]黄渊锋,李盼,杨明强,等. 靶向p21 蛋白激活激酶 2 逆转非 小细胞肺癌细胞吉非替尼耐药[J]. 中国生物化学与分子生 物学报, 2021, 37: 1078-1084.