doi: 10. 3969/j. issn. 1000-484X. 2021. 16. 013

沉默 LncRNA TUG1 通过上调 miR-214-5p 表达增加乳腺癌细胞的放射敏感性

孙露阳^① 葛锁华 彭俊华 周 红^② (江苏大学附属金坛医院检验科,常州 213200)

中图分类号 R737.9 文献标志码 A 文章编号 1000-484X(2021)16-1984-07

[摘 要] 目的:探讨长链非编码 RNA 牛磺酸上调基因 1(LncRNA TUG1)对乳腺癌细胞放射敏感性的影响并探究其可能作用机制。方法:选取 2015年4月至 2016年 3月于本院就诊的 45 例乳腺癌患者为研究对象,根据放疗后病灶变化情况分为放射敏感组(25 例)与放射抵抗组(20 例),qRT-PCR检测两组患者乳腺癌组织中 TUG1 表达水平。构建放射抵抗的乳腺癌细胞MCF-7R,通过不同剂量 X 射线照射 MCF-7R 细胞与乳腺癌 MCF-7 细胞,qRT-PCR检测 MCF-7R、MCF-7 细胞及人乳腺上皮细胞MCF-10A 中 TUG1 的表达量。实验将 MCF-7R 细胞分为沉默 TUG1组、沉默对照组、过表达 miR-214-5p组、过表达 miR-NC组、沉默 TUG1+抑制 miR-NC组、沉默 TUG1+抑制 miR-PC组、双荧光素酶报告实验验证 TUG1与 miR-214-5p的靶向作用关系。细胞克隆实验检测各组 MCF-7R 细胞存活率的影响;流式细胞术实验检测各组 MCF-7R 细胞的凋亡率。结果: TUG1 在 MCF-7R 细胞中的表达水平较 MCF-10A、MCF-7 细胞明显升高;沉默 TUG1表达可降低 MCF-7R 细胞存活,促进细胞凋亡;TUG1可负向调控 miR-214-5p表达;miR-214-5p在 MCF-7R 细胞中的表达水平较 MCF-10A、MCF-7 细胞中的表达水平较 MCF-7 细胞中的表达水平较 MCF-7 细胞中的表达水平较 MCF-7 细胞中的表达水平较 MCF-7 细胞存活分数,抑制细胞凋亡。结论:沉默 TUG1可通过上调 miR-214-5p表达进而增加乳腺癌细胞的放射敏感性。

[关键词] 乳腺癌;放射敏感性;LncRNA TUG1;miR-214-5p

Silencing LncRNA TUG1 increases radiosensitivity of breast cancer cells by upregulating expression of miR-214-5p

SUN Lu-Yang, GE Suo-Hua, PENG Jun-Hua, ZHOU Hong. Department of Laboratory, School of Medicine, Jiangsu University, Affiliated Jintan Hospital of Jiangsu University, Changzhou 213200, China

[Abstract] Objective: To investigate the effect of long noncoding ribonucleic acid taurine up-regulated gene 1 (LncRNA TUG1) on the radiosensitivity of breast cancer cells and explore its possible mechanism. Methods: 45 breast cancer patients who were admitted to our hospital from April 2015 to March 2016 were selected as subjects. According to the changes of lesions after radiotherapy, radiation-sensitive group (25 cases) and radiation resistance group (20 cases) were selected. Expression levels of TUG1 in breast cancer tissues of the two groups were tested by qRT-PCR. Radiation-resistant breast cancer cell MCF-7R was constructed, and MCF-7R cells and breast cancer MCF-7 cells were irradiated by different doses of X-rays. qRT-PCR was used to detect expressions of TUG1 in MCF-7R, MCF-7 cells and human mammary epithelial cells MCF-10A. MCF-7R cells were divided into silencing TUG1 group, silencing control group, overexpressing miR-214-5p group, overexpressing miR-NC group, silencing TUG1+inhibiting miR-NC group, and silencing TUG1+suppressing miR-214-5p group. Dual luciferase reporter assay validated the targeting relationship between TUG1 and miR-214-5p. The cell clone assay was used to detect survival rate of MCF-7R cells in each group. Apoptosis rate of MCF-7R cells in each group was detected by flow cytometry. Results: Expression level of TUG1 in MCF-7R cells was significantly higher than that in MCF-10A and MCF-7 cells. Silencing TUG1 expression can reduce the survival of MCF-7R cells and promote cell apoptosis. TUG1 can negatively regulate the expression of miR-214-5p. Expression level of miR-214-5p in MCF-7R cells was significantly lower than that of MCF-10A and MCF-7 cells. Overexpression of miR-214-5p reduced MCF-7R cell survival fraction and promoted radiation-induced apoptosis of breast cancer cells. However, inhibition of miR-214-5p expression increased MCF-7R cell survival fraction and inhibited apoptosis. Conclusion: Silencing TUG1 increased radiosensitivity of breast cancer cells by up-regulating miR-214-5p expression.

[Key words] Breast cancer; Radiosensitivity; LncRNA TUG1; miR-214-5p

①同时就读于江苏大学医学院,镇江 212000。

②通信作者,江苏大学医学院,镇江 212000, E-mail: hongzhou0123@163. com。

作者简介:孙露阳,男,主管技师,主要从事免疫学方面的研究,E-mail:sfq562@163.com。

乳腺癌是威胁女性生命安全的恶性肿瘤之一, 随着现代社会节奏的加快,乳腺癌发病率逐年上 升,已严重影响患者生活质量[1]。目前乳腺癌的治 疗方式为手术并辅以放疗或化疗,但术后患者预后 差且极易发生转移[2]。研究表明,长链非编码RNA 牛磺酸上调基因1(long noncoding ribonucleic acid taurine up-regulated gene 1, LncRNA TUG1)可促进 人乳腺癌细胞增殖和转移^[3]。LncRNA TUG1 和微 小 RNA-145 (microRNA-145, miR-145) 间的双负反 馈环促进人膀胱癌细胞的上皮间充质转换和放射 抵抗性[4]。下调LncRNA TUG1的表达可通过抑制 HMGB1表达来增强膀胱癌的放射敏感性[5]。然而, TUG1对乳腺癌细胞放射敏感性的影响仍然未知。 miR-214可通过靶向抑制 ATG12 及其介导的自噬作 用增加结直肠癌的放射敏感性[6]。miR-214通过抑 制自噬作用提高乳腺癌细胞对他莫昔芬和富维斯 特的敏感性[7]。然而,miR-214对乳腺癌放射敏感性 的影响仍未完全阐明。starBase 预测发现,TUG1与 miR-214-5p 具有互补结合的核苷酸位点,提示 TUG1可通过充当miR-214-5p的海绵分子调控乳腺 癌细胞的放射敏感性。因此,本研究通过检测 TUG1的表达及其对乳腺癌细胞的放射敏感性及细 胞凋亡的调控作用,探究 TUG1与 miR-214-5p 的靶 向作用关系及其可能的作用机制,为乳腺癌诊疗及 提高治疗效果提供理论依据。

1 材料与方法

1.1 材料 人乳腺上皮细胞 MCF-10A 与乳腺癌 MCF-7 细胞均自美国 ATCC 细胞库。RPMI1640 培养基、胰蛋白酶、胎牛血清购自美国 Gibco 公司; Lipofectamine2000 转染试剂购自美国 Thermo Fisher 公司; TUG1 干扰质粒、miR-214-5p mimics、miR-214-5p 抑制剂(anti-miR-214-5p)及其各自相应的阴性对照购自上海吉玛生物科技有限公司; 细胞凋亡检测试剂盒购自美国 Sigma 公司; Trizol 试剂、反转录试剂盒及 SYBR Green PCR Master Mix 试剂盒购自大连宝生物工程有限公司; 双荧光素酶报告基因载体及其检测荧光素酶活性试剂购自美国 Promega 公司。

1.2 方法

1.2.1 研究对象及放射敏感性判定 选取 2015年 4月至 2016年 3月于本院就诊的 45 例乳腺癌患者为研究对象,所有患者均经手术病理证实为乳腺癌,年龄为 42~65 岁,平均为(55.26±5.36)岁。纳入标准:临床分期为Ⅲ~Ⅳ期;病理学诊断为乳腺浸润性

导管癌;患者人组前均未接受任何治疗;接受放化疗并接受放化疗后的临床评估;临床资料完整。排除标准:合并其他恶性肿瘤者;患有自身免疫性疾病者;肝、肾等重要组织器官严重损害者;依从性较差者。乳腺癌放射敏感性判定:根据放疗后病灶变化情况进行判定,放疗后原发肿瘤或部分肿瘤未出现未控及复发患者作为放射敏感组(25例),肿瘤未控及出现肿瘤复发患者作为放射抵抗组(20例),所有患者均于手术中切取乳腺癌组织,迅速放入液氮中,术后转移至-80℃超低温冰箱保存。

1.2.2 放射抵抗的乳腺癌细胞 MCF-7R 的建立取对数生长期的乳腺癌 MCF-7细胞,使用 200 cGy射线照射细胞,37℃、5%CO₂培养箱继续培养,每隔24 h 更换 1 次培养液,待存活的细胞处于对数生长期时进行传代培养,当细胞稳定传代后进行 400 cGy射线照射细胞,重复上述步骤,依次给予 600 cGy、800 cGy、1 000 cGy射线照射细胞,当累积剂量达到1 200 cGy 时筛选具有稳定放射抵抗性表型的乳腺癌细胞系 MCF-7R, MCF-7R 细胞进行常规培养,待细胞稳定传代5代后进行后续实验。

1.2.3 细胞照射、转染及分组 人乳腺上皮细胞 MCF-10A 与乳腺癌 MCF-7细胞、MCF-7R细胞培养 于含10%胎牛血清与青霉素-链霉素混合溶液的 RPMI1640培养基,置于恒温培养箱培养,取生长良 好的细胞按照实验要求用不同剂量的X射线照射, 照射条件为100 cm的源靶距,10 cm×10 cm的照射 野,5 Gy/min的剂量率。同时取生长状态良好的 MCF-7R细胞,胰蛋白酶消化细胞,调整细胞浓度为 2×10⁵个/ml,接种于6孔板,待细胞培养细胞浓度达 到80%左右参照Lipofectamine2000转染试剂说明书 进行转染,将TUG1干扰表达质粒(TUG1 siRNA)及 其阴性对照干扰质粒转染至MCF-7R细胞,分别记 为沉默TUG1组(si-TUG1)、沉默对照组(si-control)。 将 miR-214-5p mimics 及其相应阴性对照分别转染 至 MCF-7R 细胞,分别记为过表达 miR-214-5p 组 (miR-214-5p)、过表达miR-NC组(miR-NC),将miR-214-5p抑制剂(anti-miR-214-5p)及其阴性对照分别 与TUG1 siRNA 共转染至 MCF-7R 细胞, 分别记为沉 默 TUG1+抑制 miR-NC 组(si+TUG1+anti-miR-NC)、 沉默 TUG1+抑制 miR-214-5p 组(si-TUG1+anti+miR-214-5p)。转染前1d将培养基更换为Opti-MEM减 血清培养基,转染6h后弃转染液并将细胞培养基 更换为含10%胎牛血清的RPMI1640完全培养基, 继续培养。转染后48h用4Gy剂量照射各组细胞,

照射48 h后检测细胞凋亡。

- 1.2.4 实时荧光定量聚合酶链反应(qRT-PCR)检测 TUG1、miR-214-5p表达 用Trizol试剂盒提取乳腺癌组织及各组细胞总RNA,测定RNA浓度,利用反转录试剂盒合成 cDNA,反转录体系共 12 μl: 2 μg RNA(根据RNA浓度计算加入体积),1 μl oligo (dT),4 μl 反应缓冲液,1 μl RNase 抑制剂,2 μl dNTP,1 μl 逆转录酶,ddH₂O 补足至 12 μl。反应程序设定为65℃ 5 min,42℃ 1 h,70℃ 5 min,反转录得到 cDNA,将 cDNA置于-20℃冰箱保存。按照实时荧光定量 PCR 试剂盒配置 qRT-PCR 反应体系,反应体系共 20 μl:SYBR 10 μl,正反向引物各 0.8 μl,cDNA 1 μl,ddH₂O 补足至 20 μl。置于实时荧光定量 PCR 仪检测,反应程序设定为 95℃ 5 min,95℃ 30 s,60℃ 30 s,72℃ 30 s,共循环 40 次。采用 $2^{-\Delta\Delta C}$ 法计算 TUG1与 miR-214-5p 的相对表达量。
- 1.2.5 细胞克隆实验 收集各组 MCF-7与 MCF-7R 细胞,胰蛋白酶消化细胞后接种于6孔板,分别用0、2、4、6、8 Gy不同照射剂量照射细胞,实验均设置3次重复,置于恒温培养箱中培养,待细胞克隆生长出现细胞克隆团时,PBS洗涤10 min×3次,甲醇固定20 min,0.5% 结晶紫染色15 min,置于显微镜下观察有效克隆数,使用 GraphPad Prism 7 软件单机多靶计算增敏比(SER),细胞克隆形成率=(有效克隆数/接种细胞)×100%,细胞存活分数=受照射细胞克隆形成率/对照细胞克隆形成率×100%。
- **1.2.6** 细胞凋亡检测 转染后各组 MCF-7R 细胞 经 4 Gy 剂量照射 48 h,用预冷 PBS 洗涤细胞 5 min× 2 次,加入 1×Binding Buffer 重悬细胞 $(100 \ \mu l)$,调整细胞密度 $(2\times10^{\circ} \ fm)$,将 195 μl 细胞悬液加入检测管内,依次分别加入 Annexin V-FITC 5 μl ,避光孵育 15 min,用 200 μl 的 1×Binding Buffer 洗涤细胞, 4% 条件下, $1000\ r/min$ 离心 3 min,用 190 μl 的 1×Binding Buffer 重悬细胞,加入 10 μl PI,避光孵育 15 min,置于流式细胞仪检测细胞凋亡。
- 1.2.7 双荧光素酶报告基因实验 运用生物信息 学数据库对TUG1可能吸附的miRNA进行预测,结果发现TUG1可能吸附miR-214-5p,将含有miR-214-5p结合位点的TUG13'UTR序列及其突变体插入荧光素酶报告基因载体中得到TUG1-Wt、TUG1-Mut,同时将MCF-7R细胞以1×10°个/孔接种于24孔板,待细胞生长融合度达80%左右时将miR-214-5p mimic或miR-NC与TUG1-Wt、TUG1-Mut分别共转染MCF-7R细胞,每组实验均设置3个复孔。

放入恒温培养箱培养 48 h 后加入 25 μl/孔 1×Passive 裂解缓冲液,室温静置 15 min 后以每孔加入 20 μl 裂解液的密度将其加入白板中,同时加入荧光素酶缓冲液(50 μl/孔),置于多功能酶标仪检测萤火虫荧光素酶活性。加入 Stop&Glo(50 μl/孔),于多功能酶标仪检测海肾荧光素酶活性,以萤火虫荧光素酶活性值与海肾荧光素酶活性值的比值作为荧光素酶活性。

1.3 统计学处理 采用统计学软件 SPSS21.0分析数据,实验数据以 $\bar{x}\pm s$ 表示,两组间数据比较经正态性检验,服从正态分布采用t检验,多组间比较经方差齐性检验,采用单因素方差分析,两两比较采用LSD-t检验,以P<0.05为差异具有统计学意义。

2 结果

2.1 放射抵抗的乳腺癌组织和细胞中TUG1高表达 qRT-PCR检测放射敏感组与放射抵抗组患者乳腺癌组织中TUG1的表达水平。如图1A所示,放射抵抗组患者乳腺癌组织中TUG1的表达水平较放射敏感组明显升高(P<0.05)。细胞克隆形成实验结果显示,随着照射剂量的增加,MCF-7R细胞的存活分数与MCF-7细胞比较明显升高(P<0.05),见图1B。单击多靶模型参数值见表1,MCF-7R细胞增敏比(SER)为0.829。用qRT-PCR法进一步检测人乳腺上皮细胞MCF-10A及乳腺癌MCF-7细胞、乳腺癌放射抵抗MCF-7R细胞中TUG1的表达水平,如图1C所示,与MCF-10A相比,MCF-7细胞与MCF-7R

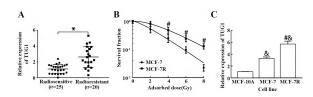


图1 放射抵抗的乳腺癌组织和细胞中TUG1的表达

Fig. 1 TUG1 expression in radioresistant breast cancer tissues and cells

Note: *. P<0.05, compared with radiosensitive group; #. P<0.05, compared with MCF-7 cells; &. P<0.05, compared with MCF-10A cells.

表1 乳腺癌 MCF-7 和 MCF-7R 细胞的单击多靶模型参 数值

Tab. 1 Parameter values of single-click multi-target model for breast cancer MCF-7 and MCF-7R cells

Groups	$D_0(Gy)$	$D_q(Gy)$	N	SF2	k	SER
MCF-7	3. 953	1. 383	1.419	0.730	0. 253	-
MCF-7R	4. 769	3.497	2.082	0.893	0.210	0.829

细胞中TUG1的表达水平均明显升高(P<0.05),与 MCF-7细胞相比,MCF-7R细胞中TUG1的表达水平显著升高(P<0.05)。

- 2.2 沉默TUG1增加MCF-7R细胞的放射敏感性利用瞬时转染技术将si-TUG1及其阴性对照转染至乳腺癌MCF-7R细胞,qRT-PCR验证转染效率,如图2A所示,沉默TUG1组乳腺癌MCF-7R细胞中TUG1的表达水平较沉默对照组明显降低(P<0.05),表明转染成功。细胞克隆实验检测沉默TUG1后乳腺癌MCF-7R细胞的放射敏感性,结果显示沉默TUG1组乳腺癌MCF-7R细胞的放射敏感性,结果显示沉默TUG1组乳腺癌MCF-7R细胞存活分数较沉默对照组明显降低,见图2B,其中照射剂量为4Gy时乳腺癌MCF-7R细胞存活分数出现显著差异,因此后续实验中以4Gy照射细胞。沉默TUG1后MCF-7R细胞单击多靶模型的参数值见表2,沉默TUG1组乳腺癌MCF-7R细胞增敏比(SER)为1.440,表明沉默TUG1后可明显增加乳腺癌MCF-7R细胞放射敏感性。
- 2.3 沉默TUG1促进放射照射诱导的MCF-7R细胞凋亡 转染si-TUG1及其阴性对照后用4 Gy照射剂量照射 MCF-7R细胞,分别为沉默对照+4Gy组、沉默TUG1+4Gy组。流式细胞仪检测经4 Gy照射后MCF-7R细胞的凋亡情况,如图3所示,与沉默对照组相比,沉默TUG1组、沉默对照+4Gy组 MCF-7R细胞凋亡率均明显升高(P<0.05),与沉默对照+4Gy组相比,沉默TUG1+4Gy组MCF-7R细胞凋亡率明显升高(P<0.05)。表明沉默TUG1后可通过促进放射照射诱导的MCF-7R细胞凋亡进而增加乳腺癌细胞放射敏感性。

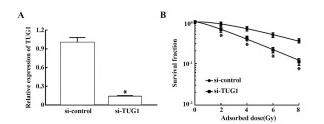


图 2 沉默TUG1对MCF-7R细胞放射敏感性的影响 Fig. 2 Effect of silencing TUG1 on radiosensitivity of MCF-7R cells

Note: *. P<0.05, compared with si-control group.

表 2 沉默TUG1后MCF-7R细胞单击多靶模型的参数值
Tab. 2 Parameter values of MCF-7R cell click multi-target model after silencing TUG1

Groups	D ₀ (Gy)	$D_q(Gy)$	N	SF2	k	SER
si-control	4. 771	3. 343	2.015	0.885	0. 210	-
si-TUG1	3.312	1.014	1.358	0.659	0.302	1.440

- 2.4 TUG1可吸附并调控miR-214-5p的表达 靶基因网站预测TUG1可能吸附的miRNA,结果发现TUG1可能靶向调控miR-214-5p,TUG1与miR-214-5p存在互补结合核苷酸位点,见图4A。通过双荧光素酶报告基因实验探讨TUG1是否可以直接靶向miR-214-5p,结果显示,与过表达miR-NC组相比,miR-214-5p过表达能够明显抑制野生型TUG1-Wt的荧光素酶活性(P<0.05),TUG1与miR-214-5p结合位点突变后,miR-214-5p过表达对突变型TUG1-Mut的荧光素酶活性无明显抑制效果(P>0.05),见图4B。qRT-PCR检测结果显示,沉默TUG1组乳腺癌MCF-7R细胞中miR-214-5p的表达水平较沉默对照组明显升高(P<0.05),见图4C。表明TUG1可靶向吸附miR-214-5p而抑制其表达。
- 2.5 过表达 miR-214-5p 增加 MCF-7R 细胞的放射 敏感性 qRT-PCR 检测 miR-214-5p 在人乳腺上皮细胞 MCF-10A 及乳腺癌 MCF-7、MCF-7R 细胞中的表达水平,结果显示,与 MCF-10A 细胞相比, MCF-7、MCF-7R 细胞中 miR-214-5p 表达水平均明显降低 (P<0.05),与 MCF-7细胞相比,MCF-7R 细胞中 miR-214-5p 的表达水平明显降低 (P<0.05),表明 miR-214-5p 表达水平的降低可能降低乳腺癌细胞放射敏感性(图 5A)。将 miR-214-5p mimics 及其阴性对

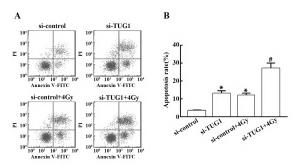


图3 沉默TUG1对辐射照射后MCF-7R细胞凋亡的影响

Fig. 3 Effect of silencing TUG1 on apoptosis of MCF-7R cells after radiation exposure

Note: *. P<0.05, compared with si-control group; #. P<0.05, compared with si-control+4Gy group.

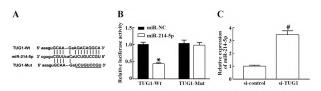


图 4 TUG1 可调控 miR-214-5p 的表达

Fig. 4 TUG1 can regulate expression of miR-214-5p

Note: *. P<0.05, compared with miR-NC group; #. P<0.05, compared with si-control group.

照转染至MCF-7R细胞,qRT-PCR验证转染效率,结 果显示,过表达 miR-214-5p组 MCF-7R 细胞中 miR-214-5p的表达水平明显高于过表达miR-NC组(P< 0.05,图5B)。细胞克隆形成实验结果显示,随着照 射剂量的增加,过表达miR-214-5p组MCF-7R细胞 存活分数较过表达 miR-NC 组明显降低(P<0.05,图 5C),过表达miR-214-5p后MCF-7R细胞单击多靶模 型的参数值见表3,过表达miR-214-5p组 MCF-7R细 胞增敏比(SER)为1.455。表明 miR-214-5p 过表达 可增强乳腺癌细胞敏感性。流式细胞术检测 miR-214-5p过表达后 MCF-7R细胞凋亡情况,结果显示, 与过表达miR-NC组相比,过表达miR-214-5p组与 过表达miR-NC+4Gy组MCF-7R细胞凋亡率均明显 增加(P<0.05),与过表达miR-NC+4Gy组相比,过表 达miR-214-5p+4Gy组MCF-7R细胞凋亡率明显增加 (P<0.05), 见图 5D。表明 miR-214-5p 过表达可通 过促进放射诱导的乳腺癌细胞凋亡进而增加细胞 放射敏感性。

2.6 抑制 miR-214-5p可逆转沉默 TUG1 对 MCF-7R 细胞放射敏感性的影响 将 si-TUG1 与 miR-NC 共转染至 MCF-7R 细胞, si-TUG1 与 miR-214-5p 抑制剂 (anti-miR-214-5p) 共转染至 MCF-7R 细胞, 以验证 TUG1 是否通过抑制 miR-214-5p 表达进而降低乳腺癌细胞放射敏感性, 细胞克隆形成实验结果显示, 沉默 TUG1+抑制 miR-214-5p 组 MCF-7R 细胞存活分数 较沉默 TUG1+抑制 miR-NC 组 明显升高 (P<

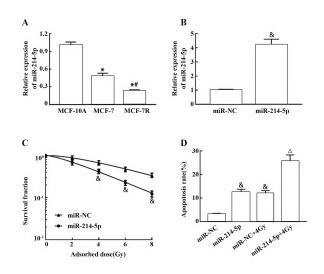


图 5 过表达miR-214-5p对MCF-7R细胞放射敏感性的影响 Fig. 5 Effect of miR-214-5p overexpression on radiosensitivity of MCF-7R cells

Note:*. P<0.05, compared with MCF-10A cells; #. P<0.05, compared with MCF-7 cells; &.P<0.05, compared with miR-NC group; \triangle . P<0.05, compared with miR-NC+4Gy group.

0.05),见图 6B。抑制 miR-214-5p 联合沉默 TUG1 后 MCF-7R 细胞单击多靶模型的参数值见表4,沉默 TUG1+抑制 miR-214-5p 组 MCF-7R 细胞增敏比 (SER)为 0.713,相较于沉默 TUG1 组明显降低。表明抑制 miR-214-5p 可逆转沉默 TUG1 对 MCF-7R 细胞放射敏感性的增强作用。流式细胞术检测结果显示,沉默 TUG1+抑制 miR-214-5p 组 MCF-7R 细胞 凋亡率较沉默 TUG1+抑制 miR-NC 组明显降低(P<0.05),见图 6C。表明抑制 miR-214-5p 可逆转沉默 TUG1 对放射诱导的乳腺癌细胞凋亡的促进作用。

表 3 过表达 miR-214-5p 后 MCF-7R 细胞单击多靶模型的 参数值

Tab. 3 MCF-7R cell click multi-target model parameter values after overexpression of miR-214-5p

Groups	$D_0(Gy)$	$D_{_{q}}(Gy)$	N	SF2	k	SER
miR-NC	4. 769	3. 194	1. 954	0.877	0. 210	-
miR-214-5p	3. 278	1. 329	1.500	0.691	0.305	1. 455

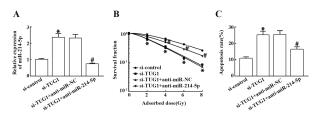


图 6 抑制 miR-214-5p 联合沉默 TUG1 对 MCF-7R 细胞放射 射敏感性及放射诱导的细胞凋亡的影响

Fig. 6 Effect of miR-214-5p combined with silencing TUG1 on radiosensitivity of MCF-7R cells and radiation-induced apoptosis

Note: A. Inhibits expression of miR-214-5p in MCF-7R cells after miR-214-5p combined si-TUG1; B. Inhibits effect of miR-214-5p combined si-TUG1 on the radiosensitivity of MCF-7R cells; C. Inhibits miR-214-5p combined with si-TUG1 on radiation-induced apoptosis of MCF-7R cells. *. P<0.05, compared with si-control group; #. P<0.05, compared with si-TUG1+inhibited miR-NC group.

表 4 抑制 miR-214-5p 联合沉默 TUG1 后 MCF-7R 细胞单 击多靶模型的参数值

Tab. 4 Inhibition of miR-214-5p combined with silencing TUG1 in MCF-7R cells by clicking multi-target model parameter values

Groups	$\operatorname{D_0}(\operatorname{Gy})$	$\operatorname{D_q}(\operatorname{Gy})$	N	SF2	k	SER
si-control	4. 796	3. 257	1. 972	0.880	0. 209	-
si-TUG1	3. 323	1.005	1. 353	0. 658	0. 301	1. 443
si-TUG1+anti-miR-NC	3. 236	0. 937	1. 336	0. 645	0. 309	-
si-TUG1+anti-miR-214-5p	4. 541	2. 005	1. 555	0. 799	0. 220	0.713

3 讨论

乳腺癌的治疗方式中放疗技术应用较为广泛, 在一定程度上可延长乳腺癌患者生存期,但由于患 者体质或病理程度不同导致放疗效果相差较大,部 分患者甚至出现放疗抵抗性,因此如何通过增强肿 瘤细胞放射敏感性成为提高乳腺癌患者临床治疗 效果的重要切入点[8]。研究表明长链非编码RNA BRCA1相邻基因2(LncRNA NBR2)在放射诱导的 乳腺癌细胞中呈低表达,上调LncRNA NBR2表达可 通过抑制乳腺癌细胞增殖能力进而增强肿瘤细胞 的放射敏感性^[9]。近年来,研究发现部分LncRNA 异常表达与乳腺癌细胞放疗敏感性有关,并可能作 为肿瘤细胞放疗抵抗的预测因子[10]。但仍有部分 LncRNA与乳腺癌细胞放疗敏感性的相关性研究尚 未明确,需进一步深入挖掘LncRNA并探讨其与乳 腺癌细胞放射敏感性的关系,为提高临床治疗效果 提供参考。

TUG1在多种恶性肿瘤进展中均具有重要调控 作用,研究表明TUG1在乳腺癌中呈高表达,其表达 水平与乳腺癌患者肿瘤直径、TNM分期及淋巴结转 移等呈正相关,TUG1表达可能通过下调p27表达进 而促进乳腺癌生长[11]。肺腺癌组织中TUG1表达上 调,其高表达与患者恶性临床病理特征密切相关, TUG1可能通过抑制p16表达促进肺腺癌的发生发 展[12]。提示 TUG1 可能作为肿瘤诊断及治疗的重要 分子标志物。张桓瑜等[13]研究表明,TUG1在神经 母细胞瘤细胞中呈高表达,并可促进肿瘤细胞迁移 及侵袭。越来越多的研究表明,TUG1可通过充当 竞争性内源性 RNA 吸附 miRNA 或与 RNA 结合蛋白 相互作用进而调控靶基因表达,最终影响癌症发生 及发展过程,TUG1可能作为肿瘤诊断及评估患者 预后的重要生物标志物及治疗靶点基因[14]。ZHAO 等[15]研究表明 TUG1 可通过充当 miR-382 的海绵进 而促进胰腺癌细胞增殖、迁移及EMT过程。LEI 等[16]研究表明 TUG1 可通过靶向调控 miR-145 影响 乳头状甲状腺癌细胞增殖、迁移及EMT过程。本研 究结果表明,乳腺癌细胞中TUG1的表达水平明显 高于乳腺上皮细胞,而放射抵抗性乳腺癌 MCF-7R 细胞中TUG1的表达水平较乳腺癌细胞明显升高, 说明TUG1的表达水平升高可降低乳腺癌细胞放射 敏感性。本研究通过沉默TUG1表达,发现MCF-7R 细胞存活分数明显降低,细胞增敏比明显升高,说 明沉默 TUG1 表达可增加乳腺癌细胞放射敏感性, 提示TUG1可能作为乳腺癌靶向治疗的潜在靶点。

本研究同时发现,沉默TUG1表达后经X射线照射后乳腺癌细胞凋亡率明显升高,说明沉默TUG1表达可通过促进乳腺癌细胞凋亡进而增加乳腺癌细胞放射敏感性。提示TUG1高表达可通过抑制放射诱导的乳腺癌细胞凋亡进而降低细胞放射敏感性。

miR-214-3p在宫颈癌细胞中呈高表达,上调 miR-214-3p表达后可促进宫颈癌细胞增殖,抑制 miR-214-3p表达后可抑制宫颈癌细胞增殖并诱导 细胞凋亡,为宫颈癌临床诊断及治疗提供新靶 点[17]。研究表明 miR-214-5p 在胰腺癌细胞中呈低 表达,上调miR-214-5p表达可抑制胰腺癌细胞迁移 及侵袭[18]。LI 等[19]研究表明 miR-214-5p 过表达可 抑制肝细胞癌细胞迁移及侵袭。miR-214-5p可靶 向抑制 ROCK1 表达进而抑制人骨肉瘤细胞增殖及 侵袭^[20]。本研究发现乳腺癌细胞中miR-214-5p的 表达水平明显升高,其在乳腺癌放射抵抗细胞中的 表达水平较乳腺癌细胞明显降低,说明 miR-214-5p 表达水平与乳腺癌细胞放射敏感性密切相关。通 过将 miR-214-5p mimics 转染入放射抵抗乳腺癌 MCF-7R细胞以提高miR-214-5p的表达水平,结果 发现 miR-214-5p 过表达可明显降低 MCF-7R 细胞存 活分数,促进MCF-7R细胞凋亡,增加乳腺癌细胞放 射敏感性。提示 miR-214-5p 过表达可明显增加乳 腺癌细胞放射敏感性。双荧光素酶报告实验证实 TUG1可吸附 miR-214-5p 而降低其表达, 为验证其 是否通过调控 miR-214-5p 表达降低乳腺癌细胞放 射敏感性,将沉默TUG1与抑制miR-214-5p共转染 至MCF-7R细胞,结果发现共转染后MCF-7R细胞存 活分数明显增加,增敏比明显降低,细胞凋亡率明 显降低。提示沉默 TUG1 可通过上调 miR-214-5p 表 达进而增加乳腺癌细胞放射敏感性。

综上所述,TUG1在乳腺癌细胞中高表达,沉默 TUG1可通过上调 miR-214-5p 表达而促进乳腺癌细 胞凋亡并增加细胞株放射敏感性。但TUG1在乳腺 癌细胞增殖、放疗抵抗及凋亡中的具体作用机制尚 需深入研究。

参考文献:

- [1] 卢敏莹, 贾小婷, 罗利云, 等. miR-200c-3p 靶向 FOSL1 增加 乳腺癌细胞化疗敏感性[J]. 中国生物化学与分子生物学报, 2016, 32(12): 1360-1365. DOI: 10. 13865/j. cnki. ejbmb. 2016.
- [2] VICINI F A, CECCHINI R S, WHITE J R, et al. Long-term primary results of accelerated partial breast irradiation after breast-conserving surgery for early-stage breast cancer: A randomised, phase 3, equivalence trial[J]. Lancet, 2019, 394(10215):2155-

- 2164. DOI: 10. 1016/S0140-6736(19)32514-0.
- [3] LI T, LIU Y, XIAO H, et al. Long non-coding RNA TUG1 promotes cell proliferation and metastasis in human breast cancer [J]. Breast Cancer, 2017, 24 (4): 535-543. DOI: 10.1007/s12282-016-0736-x.
- [4] TAN J, QIU K, LI M, et al. Double-negative feedback loop between long non-coding RNA TUG1 and miR-145 promotes epithelial to mesenchymal transition and radioresistance in human bladder cancer cells [J]. FEBS Lett, 2015, 589 (20): 3175-3181. DOI: 10.1016/j. febslet. 2015. 08. 020.
- [5] JIANG H, HU X, ZHANG H, et al. Down-regulation of Ln-cRNA TUG1 enhances radiosensitivity in bladder cancer via suppressing HMGB1 expression [J]. Radiat Oncol, 2017, 12(1): 65-75. DOI:10.1186/s13014-017-0802-3.
- [6] HU J L, HE G Y, LAN X L, et al. Inhibition of ATG12-mediated autophagy by miR-214 enhances radiosensitivity in colorectal cancer [J]. Oncogenesis, 2018, 7 (2): 16-25. DOI: 10.1038/s41389-018-0028-8.
- [7] YU X, LUO A, LIU Y, et al. MiR-214 increases the sensitivity of breast cancer cells to tamoxifen and fulvestrant through inhibition of autophagy [J]. Mol Cancer, 2015, 14 (B11); 208-223. DOI:10.1186/s12943-015-0480-4.
- [8] 任 涛, 王仙凤, 唐勇全. siRNA-SNCG 增加乳腺癌细胞放射 敏感性的实验研究[J]. 现代肿瘤医学, 2017, 25(14):36-39. DOI:10.3969/j. issn. 1672-4992. 2017. 14. 007.
- [9] 李 航,姜 勉,樊赛军. 长链非编码 RNANBR2 对乳腺癌细胞放射敏感性的影响[J]. 国际放射医学核医学杂志, 2018, 42(2):121-128. DOI: 10. 3760/cma. j. issn. 1673-4114. 2018. 02. 005.
- [10] 邱 杨, 张怀文, 骆 萍, 等. 长非编码 RNA (IncRNA) 与乳腺癌多药耐药患者放疗敏感性的相关性[J]. 实用癌症杂志, 2017, 32(9): 1416-1419. DOI: 10.3969/j. issn. 1001-5930. 2017. 09.006.
- [11] 赵筱倩, 陆肖玮. 长链非编码核糖核酸牛磺酸上调基因1在乳腺癌中的表达及其对细胞增殖凋亡的影响[J]. 中国现代医学杂志, 2016, 26(8):22-27. DOI: 10. 3969/j. issn. 1005-8982. 2016. 08, 005.
- [12] 韩鹦赢,沈 鹏.长链非编码核糖核酸牛磺酸上调基因1在 肺腺癌中的表达及生物学意义研究[J].中国现代医学杂志,

- 2017, 27(7): 41-45. DOI: 10. 3969/j. issn. 1005-8982. 2017. 07-009
- [13] 张桓瑜,张 虹,姜 忠,等. 长链非编码RNA牛磺酸上调基因1对人神经母细胞瘤侵袭和转移能力的影响[J]. 中华实验外科杂志,2018,35(12):2284-2285. DOI: 10.3760/cma.j. issn. 1001-9030. 2018. 12.033.
- [14] 周 慧, 高子煦, 谢 峥, 等. 长链非编码 RNA 牛磺酸上调基因1在人类癌症中的研究进展[J]. 中国细胞生物学学报, 2018, 40(11): 1965-1972. DOI: 10.11844/cjcb. 2018.11. 0160
- [15] ZHAO L, SUN H, KONG H, et al. The Lncrna-TUG1/EZH2 axis promotes pancreatic cancer cell proliferation, migration and EMT phenotype formation through sponging miR-382 [J]. Cell Physiol Biochem, 2017, 42 (6): 2145-2158. DOI: 10.1159/000479990.
- [16] LEI H, GAO Y, XU X. LncRNA TUG1 influences papillary thyroid cancer cell proliferation, migration and EMT formation through targeting miR-145 [J]. Acta Biochim Biophys Sin, 2017, 49(7):588-597. DOI:10.1093/abbs/gmx047.
- [17] 周 煜,徐战战,石 芳,等. hsa-miR-214-3p对宫颈癌 Si-Ha 细胞生物学行为的影响[J]. 武汉大学学报(医学版), 2017, 38(3): 401-406. DOI: 10. 14188/j. 1671-8852. 2017. 03. 013.
- [18] CAO T H, LING X, CHEN C, et al. Role of miR-214-5p in the migration and invasion of pancreatic cancer cells [J]. Eur Rev Med Pharmacol Sci, 2018, 22(21):7214-7221. DOI:10.26355/ eurrev_201811_16255.
- [19] LI H, WANG H, REN Z. MicroRNA-214-5p inhibits the invasion and migration of hepatocellular carcinoma cells by targeting wiskott-aldrich syndrome like[J]. Cell Physiol Biochem, 2018, 46(2):757-764. DOI:10.1159/000488734.
- [20] ZHANG M, WANG D, ZHU T, et al. miR-214-5p targets ROCK1 and suppresses proliferation and invasion of human osteosarcoma cells [J]. Oncol Res, 2017, 25(1):75-81. DOI: 10.3727/096504016X14719078133401.

[收稿 2020-06-28 修回 2020-12-01] (编辑 陈 阳)

欢迎订阅和投稿《中国免疫学杂志》