• 实验研究 •

IncRNA HIF1A-AS1 对长春新碱耐药视网膜母细胞瘤细胞化疗敏感性的影响

何道侗.高 玉

引用:何道侗,高玉. lneRNA HIF1A-AS1 对长春新碱耐药视网膜母细胞瘤细胞化疗敏感性的影响. 国际眼科杂志, 2024, 24(3):345-350.

基金项目: 上海市科学技术委员会科研计划项目(No. 19ZR1456300)

作者单位:(200433)中国上海市,海军军医大学第一附属医院 眼科

作者简介:何道侗,在读硕士研究生,住院医师,研究方向:玻璃体视网膜疾病。

通讯作者:高玉,博士,硕士研究生导师,主任医师,研究方向:玻璃体视网膜疾病. gaoyu@ smmu.edu.cn

收稿日期: 2023-07-14 修回日期: 2024-01-31

摘要

目的:探讨长链非编码 RNA-HIF1A-AS1($\ln c$ RNA HIF1A-AS1)调节缺氧诱导因子- $\ln c$ ($\ln c$ HIF- $\ln c$))表达对长春新碱($\ln c$ RR) 研药视网膜母细胞瘤($\ln c$ RB)细胞化疗敏感性的影响。

方法:建立人 RB VCR 耐药细胞株 SO-RB50/VCR,实时荧光定量 PCR(RT-qPCR)检测 SO-RB50 与 SO-RB50/VCR 细胞 lncRNA HIF1A-AS1 表达;在 SO-RB50/VCR 细胞中抑制 lncRNA HIF1A-AS1 表达或同时过表达 HIF-1α,检测 SO-RB50/VCR 细胞对 VCR 的半数抑制浓度(IC₅₀)及细胞增殖、凋亡情况;Western blot 检测 HIF-1α、多药耐药相关蛋白(MRP)、P-糖蛋白(P-gp)蛋白表达。

结果:与SO-RB50 细胞相比,SO-RB50/VCR 细胞中 lneRNA HIF1A-AS1 与 HIF-1 α 蛋白表达水平升高(P<0.05);在SO-RB50/VCR 细胞中抑制 lneRNA HIF1A-AS1 表达后,细胞凋亡率显著升高(P<0.05),细胞吸光度(OD₄₅₀)值显著降低,VCR 对细胞的 IC₅₀值及 HIF-1 α 、MRP、P-gp 蛋白表达水平显著降低(P<0.05);过表达HIF-1 α 可减弱下调 lneRNA HIF1A - AS1 表达对 SO-RB50/VCR 细胞耐药性的抑制作用。

结论: lncRNA HIF1A-AS1 在 SO-RB50/VCR 细胞中高表达,抑制 lncRNA HIF1A-AS1 表达可通过下调 HIF-1α 表达,降低 SO-RB50/VCR 细胞对 VCR 的耐药性。

关键词:长链非编码 RNA-HIF1A-AS1(lncRNA HIF1A-AS1);缺氧诱导因子- 1α (HIF- 1α);视网膜母细胞瘤;长春新碱耐药

DOI:10.3980/j.issn.1672-5123.2024.3.03

Effect of IncRNA HIF1A – AS1 on chemotherapy sensitivity of vincristine – resistant in retinoblastoma cells

He Daotong, Gao Yu

Foundation item: Project Supported by the Shanghai Committee of Science and Technology (No.19ZR1456300)

Department of Ophthalmology, First Affiliated Hospital of Naval Medical University, Shanghai 200433, China

Correspondence to: Gao Yu. Department of Ophthalmology, First Affiliated Hospital of Naval Medical University, Shanghai 200433, China. gaoyu@smmu.edu.cn

Received: 2023-07-14 Accepted: 2024-01-31

Abstract

- AIM: To investigate the effect of long non-coding RNA-HIF1A-AS1 (IncRNA HIF1A-AS1) on the chemotherapy sensitivity of vincristine (VCR) resistant in retinoblastoma (RB) cells by regulating the expression of hypoxia-inducible factor- 1α (HIF- 1α).
- METHODS; The human RB VCR-resistant cell line SO-RB50/VCR was established, expression of IncRNA HIF1A-AS1 in SO-RB50 and SO-RB50/VCR cells were detected by reverse transcription-quantitative real-time PCR (RT-qPCR); inhibition of IncRNA HIF1A-AS1 expression or simultaneous overexpression of HIF-1 α in SO-RB50/VCR cells, and then median inhibitory concentration (IC $_{50}$) of VCR and cell proliferation and apoptosis were detected in SO-RB50/VCR cells; the protein expressions of HIF-1 α , multidrug resistance associate protein (MRP) and P-glycoprotein (P-gp) were measured by Western blot.
- RESULTS: Compared with SO RB50 cells, the expression levels of IncRNA HIF1A AS1 and HIF 1α protein in SO–RB50/VCR cells were increased ($P\!<\!0.05$); after inhibiting the expression of IncRNA HIF1A AS1 in SO–RB50/VCR cells, the apoptosis rate was significantly increased ($P\!<\!0.05$) , optical density (OD_{450}) , the IC $_{50}$ value of VCR on cells and the expression levels of HIF–1 α , MRP and P–gp proteins were significantly reduced ($P\!<\!0.05$); overexpression of HIF–1 α attenuates the inhibitory effect of down regulated IncRNA HIF1A AS1 expression on drug resistance in SO–RB50/VCR cells.
- CONCLUSION: The IncRNA HIF1A AS1 was highly expressed in SO RB50/VCR cells, and inhibition of IncRNA HIF1A-AS1 expression reduced VCR resistance in SO RB50/VCR cells by down regulating HIF 1α expression.
- KEYWORDS: long non coding RNA HIF1A AS1 (IncRNA HIF1A-AS1); hypoxia-inducible factor- 1α (HIF- 1α); retinoblastoma; vincristine resistance

Citation: He DT, Gao Y. Effect of lncRNA HIF1A – AS1 on chemotherapy sensitivity of vincristine – resistant in retinoblastoma cells. Guoji Yanke Zazhi (Int Eye Sci), 2024,24(3):345–350.

0 引言

视网膜母细胞瘤(retinoblastoma, RB)是一种主要发 生于儿童的视网膜恶性肿瘤,占所有儿科恶性肿瘤的 4%,严重影响儿童的视力和生命健康[1]。RB的临床治疗 主要包括化疗、放疗、手术等局部治疗,其中化疗为最常见 的治疗方法,化疗可以避免患者眼球摘除,提高患者的生 存率和生活质量。长春新碱(vincristine, VCR) 是临床常 用于 RB 治疗的一线化疗药物,具有良好的疗效。但是, 长期应用会产生耐药性及多药耐药反应,极大减弱化疗效 果甚至造成化疗失败[2]。因此,减轻 RB 的 VCR 耐药性对 提升化疗效果具有重大价值。长链非编码 RNA (long non-coding RNA, lncRNA)在RB的发生发展中起着重要 的调控作用。报道显示, ZF-PM2 反义 RNA 1(ZFPM2-AS1)、肺腺癌转移相关转录因子 1 (metastasis - associated lung adenocarcinoma transcrip, MALAT1)等多种 lncRNAs 与 RB 的进展有关^[3-4]。 lncRNA HIF1A-AS1 位于人类第 14 号染色体缺氧诱导因子-1α(hypoxia-inducible factor -1α, HIF - 1α) 的反义链上, Hong 等[5] 研究显示, 抑制 lncRNA HIF1A-AS1 表达可通过降低 HIF-1α/哺乳动物 雷帕霉素靶蛋白(mammalian target of rapamycin, mTOR) 介导的自噬,促进肝癌细胞凋亡。HIF-1α 是细胞低氧应 激的主要调节因子,可参与肿瘤血管生成,能量代谢,促进 肿瘤恶性进展及抗放化疗等[6]。已有研究报道显示[7], HIF-1α 在 RB 组织中表达水平升高, HIF-1α 信号通路可 介导低氧诱导的 RB 细胞侵袭,上调 HIF-1α 表达可增加 RB细胞对 VCR 的耐药性。但 lncRNA HIF1A-AS1 是否 通过调控 HIF-1α 表达参与 RB 对 VCR 的耐药性在国内 尚未见报道。本研究探索 IncRNA HIF1A-AS1 对 VCR 耐 药的人 RB 细胞化疗敏感性的影响及可能机制。

1 材料和方法

1.1 材料 人视网膜母细胞瘤细胞 SO-RB50 购于中国科 学院细胞库; VCR(B20157)购自上海源叶生物科技有限 公司;抑制 lncRNA HIF1A - AS1 表达质粒(si-lncRNA HIF1A-AS1,序列 5'-GUCAAUUGGUUGAUCACCCG-3')及 对照 si-NC(序列:5'-UUCUCCGAACGUCACGUTT-3')、 HIF - 1α 过表达质粒(HIF - 1α,序列:5'-ATCTCATCCAAGAAGCCCT-3')、对照 pcDNA 质粒(序列: 5' - AAGTAATCAC TCGGTTAGAA - 3')以及 lncRNA HIF1A-AS1、HIF-1α、内参 GAPDH 引物购自广州锐博生 物科技有限公司: Trizol 试剂(15596018) 购自 Invitrogen; SYBR Green Master (4913914001) 购自 Roche; Lipofectamine[™] 2000 Transfection Reagent (11668030) 购自 Thermo Scientific; 高效 RIPA 裂解液(R0010)、CCK-8(cell counting kit-8)试剂盒(CA1210)购自索莱宝生物科技有 限公司; Annexin V-FITC/PI细胞凋亡检测试剂盒 (40302ES20)购自上海翌圣生物科技有限公司;兔抗人 HIF - 1α (AF7087)、多药耐药相关蛋白 (multidrug resistance associate protein, MRP)(AF7503)、P-糖蛋白(Pglycoprotein, P-gp) (AF2245)、β-肌动蛋白(β-actin) (AF5003)抗体以及辣根过氧化物酶标记山羊抗兔 IgG 二 抗(A0208)购自上海碧云天生物科技有限公司。

1.2 方法

1.2.1 RB VCR 耐药细胞株 SO-RB50/VCR 的建立 SO-RB50细胞在含有 10% FBS 的 RPMI 1640 培养基中培养,加入起始浓度为 75 ng/mL VCR 连续培养 2 wk,采用浓度递增法^[8]建立 SO-RB50/VCR,直至 SO-RB50 细胞可在 600 ng/mL 的 VCR 中稳定生长。

1.2.2 细胞转染 将对数期的 SO-RB50/VCR 细胞接种于 6 孔板中,当细胞达到 70%融合时,对细胞进行转染,根据 转染质粒,将细胞分为对照组(正常培养的 SO-RB50/VCR 细胞,不进行转染)、si-NC 组(将 si-NC 转染至 SO-RB50/VCR 细胞)、si-HIF1A-AS1 组(将 si-HIF1A-AS1 转染至 SO-RB50/VCR 细胞)、si-HIF1A-AS1+pcDNA 组(将 si-HIF1A-AS1 和 pcDNA 共转染至 SO-RB50/VCR 细胞)、si-HIF1A-AS1 和 hIF-1α过表达质粒共转染至 SO-RB50/VCR 细胞),转染 48 h 后,使用荧光素同工异构体(FITC)进行标记,并与转染物结合后通过流式细胞仪检测转染效率。流式细胞术检测显示转染效率达 60%进行后续实验。

1.2.3 CCK-8 法检测细胞增殖和对 VCR 的半抑制浓度 取对数生长期的各组 SO-RB50/VCR 细胞,按照每孔 5×10^4 个细胞接种至 96 孔板中培养 48h,然后每孔加入 10μ L的 CCK-8 溶液,孵育 2 h 后,测定各组细胞酶标仪 450 nm 处吸光度值(optical density, OD₄₅₀)。

取对数生长期的各组 SO-RB50/VCR 细胞,按照每孔 5×10^4 个细胞接种至 96 孔板中,每孔分别加入终浓度为 0.005,0.010,0.050,0.100,0.500,1.000 µg/mL 的 VCR,各 组对照孔加入二甲基亚砜 (dimethyl sulfoxide, DMSO) 溶液,培养 48 h后每孔加入 10 µL 的 CCK-8 溶液,孵育 2 h后,测定各组细胞酶标仪 450 nm 处吸光度值。计算各 VCR 浓度组的生长抑制率(%)=(1-实验孔平均 OD 值/对照孔平均 OD 值/×100%,其中实验孔为对照组、si-NC组、si-HIF1A - AS1 组、si-HIF1A - AS1 + pcDNA 组及 si-HIF1A-AS1+HIF- 1α 组给药浓度>0 的含细胞孔,对照孔为各组给药浓度为 0 的含细胞孔,调零孔为无细胞的孔。计算时首先将实验孔或对照孔的值减去调零孔值,再取每个剂量组各孔的平均值。根据抑制率及对应浓度使用 SPSS 25.0 计算出各组细胞的半抑制浓度 (median inhibitory concentration, IC₅₀)。

1.2.4 实时荧光定量 PCR 检测 IncRNA HIF1A – AS1 和 HIF-1α mRNA 相对表达 Trizol 试剂提取细胞中总 RNA, NanoDrop 分光光度计检测 RNA 浓度和纯度,使用逆转录试剂盒将 RNA 合成 cDNA 后,通过使用 ETC811PCR 扩增仪进行 PCR 扩增, qPCR 引物如下: lncRNA HIF1A – AS1 上游引物 5'-TTCGGTACTTTACGCACCCT-3';下游引物 5'-TTTTCCTCCTTTTCGCCAGC-3';HIF-1α 上游引物: 5'- TCAAGTCAGCAACGTGGAAG - 3';下游引物: 5'- ATCGAGGCTGTCGACTG - 3';3 - 磷酸甘油醛脱氢酶(glyceraldehyde-3-phosphate dehydrogenase, GAPDH)上游引物:5'-AGGTCGGTGTGAACGGATTT-3'G;下游引物:5'-TGTAGACCATGTAGTTGAGGTCA-3'。以 GAPDH 为内参,采用 2^{-△Δα}法计算相对表达量。

1.2.5 细胞凋亡实验 转染后的各组 SO-RB50/VCR 细胞接种于 96 孔板中培养 24 h 后, 胰酶消化后用 binding buffer 制备成 1×10⁵ cell/mL 的细胞悬液, 再加入 5 μL Annexin V-FITC 与 10 μL 的 PI, 避光孵育 20 min, 通过使用 BD FACSCanto™ II 流式细胞仪检测细胞凋亡, 并使用flowjo 10 软件对数据进行分析。

1.2.6 Western blot 检测 HIF-1α 和 MRP 及 P-gp 蛋白表达 收集各组细胞,加入 RIPA 蛋白裂解液冰上裂解 1 h,离心收集上清,BCA 法检测蛋白浓度,取 30 μg 蛋白进行聚丙烯酰胺凝胶电泳并转膜,5%脱脂奶粉封闭 2 h,加入按照说明书进行稀释的抗 HIF-1α(1:1 000 稀释)、MRP (1:500 稀释)、P-gp (1:1 000 稀释)、β-actin (1:1 000稀释)一抗稀释液,4℃孵育过夜,次日加辣根过氧化物酶标记的山羊抗兔 IgG 二抗(1:2 000 稀释),室温孵育 60 min,TBST 洗涤后加 ECL 发光液显影,以 β-actin 为内参,Image J 软件分析蛋白相对表达。

统计学分析:采用 SPSS 25.0 统计分析,计量资料以 $\bar{x}\pm s$ 表示,两组间比较使用两独立样本t 检验,多组间比较使用单因素方差分析,进一步组间两两比较采用SNK-q检验。当P<0.05 时差异有统计学意义。

2 结果

2.1 IncRNA HIF1A-AS1 和 HIF-1 α 蛋白在 SO-RB50 和 SO-RB50/VCR 细胞表达情况 与 SO-RB50 细胞相比, SO-RB50/VCR 细胞中 IncRNA HIF1A-AS1 和 HIF-1 α 蛋白表达水平明显升高,差异均有统计学意义(t=7.497、13.717,P<0.001),见图 1。

2.2 IncRNA HIF1A-AS1 表达对 SO-RB50/VCR 细胞 VCR 耐药性的影响 与 si-NC 组相比, si-HIF1A-AS1 组 SO-RB50/VCR 细胞中 IncRNA HIF1A-AS1 表达水平、OD₄₅₀及细胞对 VCR 的 IC₅₀值均显著降低,差异均有统计学意义(F=92.336,62.111,15.545,均 P<0.001), si-HIF1A-AS1组 SO-RB50/VCR 细胞凋亡率显著升高,差异有统计学意义(F=182.048,P<0.001), MRP 及 P-gp 蛋白表达水平均显著降低,差异均有统计学意义(F=188.953,93.964,均 P<0.001),见图 2。

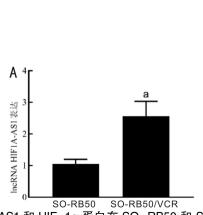
2.3 IncRNA HIF1A – AS1 对 SO – RB50/VCR 细胞中 HIF-1 α mRNA和蛋白表达的影响 与 si – NC 组相比, si – HIF1A – AS1 组 SO – RB50/VCR 细胞 HIF – 1 α 蛋白表达 水平显著降低, 差异有统计学意义 (F = 188. 188, P < 0.001), HIF – 1 α mRNA 表达差异无统计学意义 (P > 0.05), 见图 3。

2.4 IncRNA HIF1A-AS1 对 SO-RB50/VCR 细胞 VCR 耐药性影响 与 si-HIF1A-AS1+pcDNA 相比, si-HIF1A-AS1+HIF-1 α 组 SO-RB50/VCR 细胞 OD₄₅₀、对 VCR 的 IC₅₀值均显著升高,差异均有统计学意义(F = 35.586, 7.412,P<0.001),SO-RB50/VCR 细胞凋亡率显著降低,差异有统计学意义(F = 21.629,P<0.001),HIF-1 α 、MRP、P-gp蛋白表达水平均显著升高,差异均有统计学意义(F=209.638,105.085,90.196,均P<0.001),si-HIF1A-AS1 组与 si-HIF1A-AS1+pcDNA 组比较差异无统计学意义(P>0.05),见图 4。

3 讨论

化疗是目前治疗 RB 的主要方法,联合使用长春新碱、依托泊苷和卡铂的 VEC 方案是最常用的全身静脉化疗方案^[8]。然而 RB 对 VCR 耐药是导致患者化疗失败的原因之一^[9]。耐药性 RB 会引起肿瘤转移,并增加复发的可能性。而有关 RB 对 VCR 耐药的机制尚不完全清楚。因此研究其耐药机制,降低 RB 对 VCR 耐药性对提高 RB治疗的疗效有重要意义^[10-11]。

IncRNA 对人类多种疾病具有调控作用,已有研究显示,IncRNA 可通过调控肿瘤细胞增殖、调亡、自噬等影响肿瘤细胞对放化疗的敏感性^[12]。研究显示^[13],IncRNA X 染色体失活基因(X chromosome inactivation, XIST) 在 RB 组织和细胞系中高表达,抑制 IncRNA XIST 表达可减弱 RB 细胞的增殖和自噬,增强 VCR 敏感性。另外,也有研究显示 IncRNA DLGAP1-AS2 在 RB 组织中的表达高于正常视网膜组织,沉默 IncRNA DLGAP1-AS2 可抑制 RB 细胞增殖、迁移和侵袭,可作为视网膜母细胞瘤治疗的潜在靶点^[14]。IncRNA HIF1A-AS1 可通过调控肿瘤细胞增殖、调亡、自噬等生物学行为参与肿瘤的发生发展,研究显示,



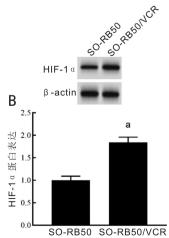


图 1 IncRNA HIF1A-AS1 和 HIF-1α 蛋白在 SO-RB50 和 SO-RB50/VCR 细胞表达情况 A:SO-RB50 和 SO-RB50/VCR 细胞 IncRNA HIF1A-AS1 表达;B:SO-RB50 和 SO-RB50/VCR 细胞 HIF-1α 蛋白表达; P<0.05 vs SO-RB50 细胞。

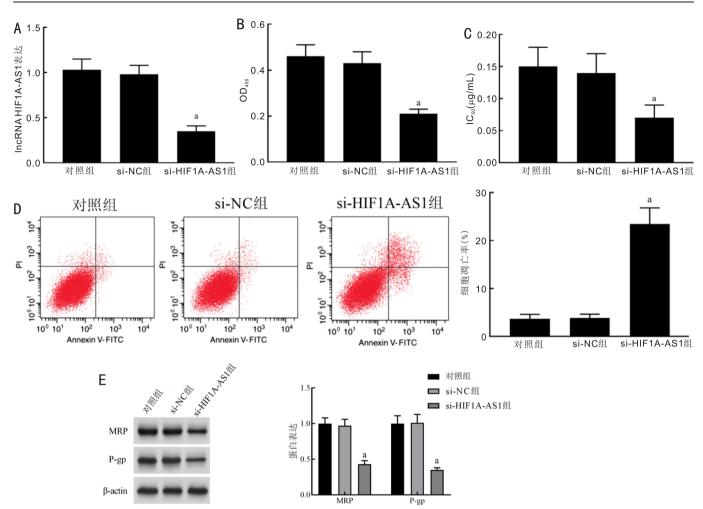


图 2 IncRNA HIF1A-AS1 表达对 SO-RB50/VCR 细胞 VCR 耐药性的影响 A:各组细胞 IncRNA HIF1A-AS1 表达比较;B:各组细胞 OD₄₅₀值比较;C:各组细胞对 VCR 的 IC₅₀值比较;D:各组细胞凋亡率比较;E:各组细胞 MRP、P-gp 蛋白表达比较;*P<0.05 vs si-NC 组。

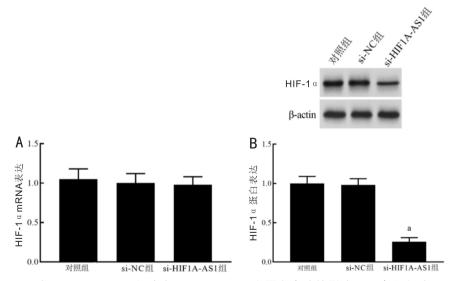


图 3 IncRNA HIF1A-AS1 对 SO-RB50/VCR 细胞中HIF-1α mRNA和蛋白表达的影响 A:各组细胞 HIF-1α mRNA 表达比较; B:各组细胞 HIF-1α 蛋白表达比较; *P<0.05 vs si-NC 组。

lncRNA HIF1A-AS1 在肺癌、肝癌、结直肠癌等肿瘤中表达上调,与肿瘤进展和患者预后相关[15-16]。另外,有研究表明 lncRNA HIF1A-AS1 还可参与调节血管平滑肌细胞增殖,可能与动脉瘤的发病机制有关[17]。lncRNA HIF1A-AS1 与 RB 化疗耐药性的关系及其机制尚不完全明确。

本研究发现耐药 SO-RB50/VCR 细胞中 lncRNA HIF1A-AS1 表达水平高于 SO-RB50 细胞,初步证实了的高表达 状态与 RB 细胞呈现化疗耐药性有关。为探究 lncRNA HIF1A-AS1 对 SO-RB50/VCR 细胞的作用,在 SO-RB50/VCR 细胞中转染 si-lncRNA HIF1A-AS1,结果显示,抑制

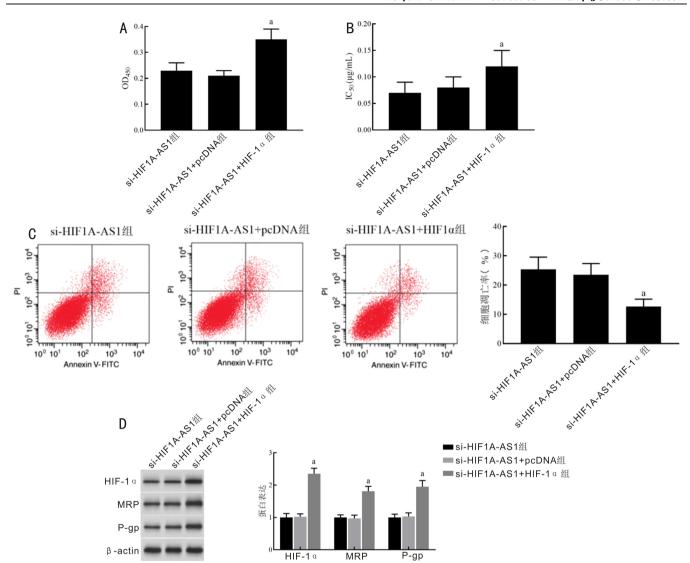


图 4 IncRNA HIF1A-AS1 对 SO-RB50/VCR 细胞 VCR 耐药性影响 A: 各组细胞 OD₄₅₀值比较; B:各组细胞对 VCR 的 IC₅₀值比较; C:各组细胞凋亡率比较; D:各组细胞 HIF-1α、MRP、P-gp 蛋白表达比较; P<0.05 vs si-HIF1A-AS1+pcDNA 组。

IncRNA HIF1A-AS1 表达可显著降低 SO-RB50/VCR 细胞增殖水平,诱导细胞凋亡,表明抑制 IncRNA HIF1A-AS1可以显著降低 SO-RB50/VCR 的生物学功能,提高其对VCR 药物的敏感性。MRP 是细胞耐药形成机制调节蛋白之一,P-gp 是膜转运蛋白,单一药物的长期治疗激活P-gp是肿瘤细胞耐药的主要原因^[18]。本研究抑制 IncRNA HIF1A-AS1 表达后,SO-RB50/VCR 中耐药相关蛋白MRP、P-gp 蛋白表达水平显著降低,细胞对 VCR 的 IC₅₀值降低,进一步证明,抑制 IncRNA HIF1A-AS1 表达则可显著抑制 RB 细胞化疗耐药性的产生。

HIF-1α 是一种转录因子,在低氧环境下,通过低氧反应原件与靶基因结合,调控转录过程,可参与调节肿瘤血管形成、肿瘤转移与侵袭、糖酵解、癌细胞干性等生物学功能。研究显示,HIF-1α 在肝癌、肺癌等肿瘤中高表达,并在缺氧条件下促进肿瘤恶性发展^[19-20],而抑制 HIF-1α表达可增强结直肠癌细胞的放射敏感性^[21]。另外,也有研究显示下调 HIF-1α表达后可促进缺氧损伤的视网膜神经胶质细胞活力,并能抑制视网膜新生血管^[22]。本研究结果显示,HIF-1α在 SO-RB50 耐药细胞 SO-RB50/VCR 中表达水平升高,抑制 lncRNA HIF1A-AS1表达后

HIF-1α蛋白表达水平降低,而 HIF-1α mRNA 表达水平 不变,提示 HIF-1α 参与 SO-RB50/VCR 耐药,且 lncRNA HIF1A-AS1 可能调控 HIF-1α 转录后水平。在 SO-RB50/VCR 细胞中同时抑制 IncRNA HIF1A-AS1 表达和 过表达 HIF-1α,发现 SO-RB50/VCR 细胞凋亡率较单抑 制 lncRNA HIF1A-AS1 表达显著降低,OD450、VCR 对细胞 的 IC_{so}值及 HIF-1α、MRP、P-gp 蛋白表达水平显著升高, 提示过表达 HIF-1α 可部分抵消抑制 lncRNA HIF1A-AS1 表达对 SO-RB50/VCR 细胞耐药性的抑制作用。以上结 果表明,抑制 lncRNA HIF1A - AS1 表达可以通过抑制 HIF-1α表达,降低 SO-RB50/VCR 细胞对 VCR 的耐药性。 但本研究仅测试一种 RB 细胞株,缺乏实验全面性,对于 RB 常用化疗药物还有卡铂、依托泊苷等临床用药,因此, 后续本研究将使用不同的 RB 细胞株,并建立不同的耐化 疗药物细胞株,深入探究 lncRNA HIF1A-AS1 与 HIF-1α 对 RB 的耐药性影响。

综上, lncRNA HIF1A-AS1 在 SO-RB50/VCR 细胞中高表达, 抑制 lncRNA HIF1A-AS1 表达可通过下调HIF-1α表达抑制 SO-RB50/VCR 细胞增殖, 并降低SO-RB50/VCR 细胞对 VCR 的耐药性, 从而提高 VCR 耐

药 RB 细胞对 VCR 的化疗敏感性,可作为耐 VCR 视网膜母细胞瘤化学药物治疗的新的潜在靶点。

参考文献

- [1] 周宇晨, 赵军阳, 张成玥, 等. 单眼眼内期视网膜母细胞瘤 168 例疗效及生存质量分析. 中国循证儿科杂志, 2021,16(2):104-108.
- [2] Zhao BW, Li B, Liu Q, et al. Effects of matrine on the proliferation and apoptosis of vincristine–resistant retinoblastoma cells. Exp Ther Med, 2020, 20(3):2838–2844.
- [3] Ni WC, Li Z, Ai K. lncRNA ZFPM2-AS1 promotes retinoblastoma progression by targeting microRNA miR-511-3p/paired box protein 6 (PAX6) axis. Bioengineered, 2022,13(1):1637-1649.
- [4] Zhao YX, Wang ZX, Gao ML, et al. lncRNA MALAT1 regulated ATAD2 to facilitate retinoblastoma progression via miR-655-3p. Open Med, 2021,16(1):931-943.
- [5] Hong FF, Gao Y, Li Y, et al. Inhibition of HIF1A-AS1 promoted starvation-induced hepatocellular carcinoma cell apoptosis by reducing HIF- $1\alpha/mTOR$ -mediated autophagy. World J Surg Oncol, 2020, 18 (1):113.
- [6] Xu K, Zhan YP, Yuan ZT, et al. Hypoxia induces drug resistance in colorectal cancerthrough the HIF-1α/miR-338-5p/IL-6 feedback loop. Mol Ther, 2019,27(10):1810-1824.
- [7] Li CZ, Zhao J, Sun WY. MicroRNA 222 mediated VHL downregulation facilitates retinoblastoma chemoresistance by increasing HIF-1 α expression. Invest Ophthalmol Vis Sci, 2020,61(10):9.
- [8] 俞依琳, 葛盛芳, 范佳燕. 视网膜母细胞瘤化疗耐药的研究进展. 国际眼科杂志, 2023, 23(10):1653-1657.
- [9] Jiang Y, Zhang L. Mechanism of all-transretinoic acid increasing retinoblastoma sensitivity to vincristine. Asian Pac J Trop Med, 2016,9 (3):278-282.
- [10] 喻一心,邓娅青, 江海波. 干扰 Netrin-1 促进视网膜母细胞瘤 对顺铂的敏感性. 肿瘤药学, 2021,11(1):31-35.
- [11] Wang Y, Xin DL, Zhou L. LncRNA LINC00152 increases the aggressiveness of human retinoblastoma and enhances carboplatin and adriamycin resistance by regulating miR-613/yes-associated protein 1 (YAP1) axis. Med Sci Monit, 2020,26:e920886.

- [12] 袁金金, 刘宗文, 宋锐, 等. 沉默 lncRNA UCA1 通过上调 miR-873-5p 表达对胶质瘤细胞放射敏感性影响. 中华放射肿瘤学杂志, 2021,30(8):846-852.
- [13] Yao L, Yang L, Song H, et al. Silencing of lncRNA XIST suppresses proliferation and autophagy and enhances vincristine sensitivity in retinoblastoma cells by sponging miR-204-5p. Eur Rev Med Pharmacol Sci, 2020,24(7);3526-3537.
- [14] 李晖, 汪明红, 廖风玲, 等. 沉默 LncRNA DLGAP1-AS2 对人 视网膜母细胞瘤增殖和迁移及侵袭的影响. 国际眼科杂志, 2022,22 (6);904-910.
- [15] Qiu JJ, Lin XJ, Zheng TT, et al. Natural antisense transcript of hypoxia-inducible factor 1 regulates hypoxic cell apoptosis in epithelial ovarian cancer. Onco Targets Ther, 2018,11:9101-9110.
- [16] 郑凤萍, 罗巨利, 王爱华. 血清 lncRNA HIF1A-AS1 在结直肠癌诊断中临床意义. 中华实用诊断与治疗杂志, 2019, 33(2): 143-146.
- [17] Xu JM, Zhang Y, Chu LS, et al. Long non-coding RNA HIF1A-AS1 is upregulated in intracranial aneurysms and participates in the regulation of proliferation of vascular smooth muscle cells by upregulating TGF-β1. Exp Ther Med, 2019,17(3):1797-1801.
- [18] Huang W, Zhang J, Dong B, et al. A novel miR-98 negatively regulates the resistance of endometrial cancer cells to paclitaxel by suppressing ABCC10/MRP-7. Front Oncol, 2021,11:809410.
- [19] 杨淑慧, 周琳, 李银珍, 等. MTA1 通过 HIF-1 α 上调 MTDH 基因表达促进肺癌细胞增殖与活力. 重庆医学, 2021, 50(9):1451-1455,1460.
- [20] Zhang XD, Li Y, Ma YB, et al. Yes-associated protein (YAP) binds to HIF-1 α and sustains HIF-1 α protein stability to promote hepatocellular carcinoma cell glycolysis under hypoxic stress. J Exp Clin Cancer Res, 2018,37(1):216.
- [21] 刘黎,杨帆,张匠,等.下调 miR-155 通过抑制 HIF- 1α /VEGF 通路增强人结直肠癌细胞的放射敏感性.广西医科大学学报,2021,38(7);1356-1362.
- [22] 孔令春, 邹红, 李景景, 等. 加味桃红四物汤对视网膜 Müller 细胞缺氧损伤的保护作用. 国际眼科杂志, 2023,23(1):17-22.