



DOI:10.3872/j.issn.1007-385x.2018.06.004

·基础研究·

shRNA 干扰 *BAMBI* 基因对人结肠癌 SW480 细胞恶性生物学行为的影响

马惠文, 王思雄, 王婷, 肖小意, 唐龙, 王春梅, 王恩文(重庆大学附属肿瘤医院 重庆市肿瘤医院 重庆市肿瘤研究所, 重庆 400030)

[摘要] 目的: 探讨 shRNA 干扰骨形成蛋白和激活素的穿膜抑制剂(bone morphogenetic protein and activin membrane bound inhibitor, *BAMBI*)基因对人结肠癌 SW480 细胞增殖、凋亡、侵袭和迁移的影响及其作用机制。方法: 转染 SW480 细胞 sh-BAMBI 成功后, 实时定量 PCR(qRT-PCR)和 Western blotting 检测 *BAMBI* mRNA 和蛋白表达水平, MTT 法检测 SW480 细胞增殖能力, Hoechst33258 染色检测细胞凋亡情况, Transwell 实验检测细胞侵袭能力, 划痕实验检测 SW480 细胞迁移能力, Western blotting 检测 TGF-β/Smad2 通路相关蛋白的表达水平。结果: 转染成功后 sh-BAMBI 组中 *BAMBI* 的 mRNA 和蛋白水平均低于对照组($P < 0.05$); 与对照组相比, sh-BAMBI 组细胞增殖率明显降低($P < 0.05$)、细胞凋亡率显著升高($P < 0.01$), 同时其侵袭和迁移能力明显减弱(均 $P < 0.05$)。sh-BAMBI 组 TGF-β 蛋白水平和 p-Smad2/Smad2 比值明显高于对照组($P < 0.05$)。结论: shRNA 干扰 *BAMBI* 可诱导人结肠癌 SW480 细胞凋亡并抑制细胞增殖、侵袭和迁移, 其机制可能与激活 TGF-β/Smad2 通路有关。

[关键词] 结肠癌; 细胞骨形成蛋白和激活素的穿膜抑制剂; SW480 细胞; 恶性生物学行为

[中图分类号] R735.3¹; R730.2 **[文献标识码]** A **[文章编号]** 1007-385X(2018)06-0568-06

Effect of shRNA interfering BAMBI on malignant biological behaviors of human colon cancer SW480 cell

MA Huiwen, WANG Sixiong, WANG Ting, XIAO Xiaoyi, TANG Long, WANG Chunmei, WANG Enwen (Chongqing University Cancer Hospital & Chongqing Cancer Hospital & Chongqing Cancer Institute, Chongqing 400030, China)

[Abstract] Objective: To explore the effect of shRNA interfering *BAMBI* (bone morphogenetic protein and activin membrane bound inhibitor) on the proliferation, apoptosis, invasion and migration of human colon cancer SW480 cells and the possible mechanisms. Methods: After successful transfection with sh-BAMBI in SW480 cells, the mRNA and protein expressions of *BAMBI* were detected by qRT-PCR and Western blotting, respectively. Cell proliferation was measured by MTT; apoptosis was tested by Hoechst33258 staining; cell invasion was detected by transwell assay; and cell migration was measured by wound healing assay. The expressions of TGF-β/Smad2 signaling pathway related proteins were detected by Western blotting. Results: The mRNA and protein levels of *BAMBI* in sh-BAMBI group were lower than those of control group ($P < 0.05$). Compared with control group, cell proliferation in sh-BAMBI group was obviously decreased ($P < 0.05$), while apoptosis was obviously increased ($P < 0.01$); in the meanwhile, cell invasion and migration in sh-BAMBI group were significantly reduced ($P < 0.05$). In addition, the protein level of TGF-β and the ratio of p-Smad2/ Smad2 in sh-BAMBI group were significantly higher than those in control group ($P < 0.05$). Conclusion: Interference of *BAMBI* by shRNA inhibits proliferation, invasion and migration but induces apoptosis of human colon cancer SW480 cells and activates TGF-β/Smad2 pathway.

[Key words] colon cancer; bone morphogenetic protein and activin membrane bound inhibitor(BAMBI); SW480 cell; malignant biological behavior

[Chin J Cancer Biother, 2018, 25(6): 568-573. DOI:10.3872/j.issn.1007-385X.2018.06.004]

2012 年全球结肠直肠癌新增病例 136.1 万, 占总癌症新增病例的 9.7%, 排在胃癌和乳腺癌之后, 居第 3 位; 其死亡病例 69.4 万, 占总癌症死亡病例的 8.5%, 居第 4 位^[1-2]。2012 年中国结肠直肠癌新增病例 33.1 万, 死亡病例 15.9 万, 居癌症新增病例的第 4 位和死亡病例的第 5 位^[3]。骨形成蛋白和激活素的穿膜抑制剂(bone morphogenetic protein and activin membrane bound inhibitor, *BAMBI*)基因编码的是一种与 TGF-β

通路 I型受体相关的穿膜糖蛋白^[4]。有研究^[5-7]显示,

[基金项目] 重庆市科技惠民计划资助项目(No.cstc2015jcsf10007)。Project supported by the Chongqing Science and Technology Huimin Project Foundation (No.cstc2015jcsf10007)

[作者简介] 马惠文(1973-), 女, 硕士, 副主任医师, 主要从事肿瘤内科学方面的治疗与研究. E-mail:weinas_88@sina.com

[通信作者] 王恩文(WANG Enwen, corresponding author), 硕士, 副主任医师, 主要从事肿瘤内科学方面的治疗与研究, E-mail: 86091062@qq.com



BAMBI 在肝纤维化、糖尿病性肾功能障碍、脂肪生成等发面具有重要作用。另外, BAMBI 还可调节骨肉瘤细胞增殖、侵袭及迁移, 并通过 TGF β 信号通路影响胃癌细胞活力, 但 BAMBI 在结肠癌中的功能有待进一步研究^[8-9]。本研究主要目的是通过 shRNA 干扰 BAMBI 的表达进一步探讨 BAMBI 对人结肠癌 SW480 细胞增殖、凋亡、侵袭和迁移的影响及其调控机制, 有助于发现结肠癌的新靶点。

1 材料与方法

1.1 细胞系及主要试剂

癌细胞系 SW480 购自于美国 ATCC 公司。培养基 DMEM、胎牛血清及转染试剂 TurboFect Transfection Reagent 购自赛默飞世尔科技公司, sh-BAMBI 重组载体(sc-62576-SH)购自圣克鲁斯生物技术公司, RNA 提取试剂盒 RNAiso Plus Reagent 购自大连 TaKaRa 公司, MTT 购自上海生工公司, 细胞凋亡-Hoechst33258 染色试剂盒购自碧云天公司, Transwell 小室及人工基底膜购自美国 BD 公司, 抗 BAMBI 抗体、抗 TGF- β 抗体、抗 Smad2 抗体和抗 p-Smad2 抗体来源于 Abcam 公司。

1.2 细胞培养与转染

将 SW480 细胞置于添加了 10% 胎牛血清和 1% 青-链霉素的 DMEM 培养基中, 37 °C 5% CO₂ 的恒温培养箱中培养, 当细胞汇合至 80% 时传代继续培养。SW480 细胞分为 3 组: 阴性细胞组, 空白对照组和实验组。Scramble shRNA 为 sh-BAMBI 的阴性细胞组, 空白对照为未转染的细胞。按照转染试剂 TurboFect Transfection Reagent 说明书向实验组和阴性细胞组细胞分别转染 sh-BAMBI 重组载体和 Scramble shRNA 重组载体, 培养 24 h 后进行后续实验。

1.3 实时定量 PCR(qRT-PCR) 和 Western blotting 检测 BAMBI mRNA 和蛋白表达水平

RNA 提取试剂盒提取总 RNA 后反转成 cDNA, BAMBI 上游引物: CTAGAGAAGCAGGCGCTGAG, BAMBI 下游引物: ATGCCACTCCAGCTACATC。 β -actin 为内参, 根据 SYBR Premix Ex TaqTM 说明书进行 qRT-PCR 检测, 用公式 $2^{-\Delta\Delta Ct}$ 计算相对表达量。实验重复 3 次。

1.4 MTT 法检测 SW480 细胞增殖能力

先将待测细胞接种于 96 孔板中, 培养 48~72 h 后向孔板中加入 MTT 溶液孵育 4 h。然后移去上清, 加入 DMSO 震荡 10 min 溶解结晶物。最后 570 nm 处检测光密度(D)值。实验重复 3 次。

1.5 Hoechst33258 染色检测 SW480 细胞细胞凋亡情况

各组细胞接种于铺有细胞扒片的 6 孔板中,

37 °C 5% CO₂ 的恒温培养汇合度为 50%~80% 时, 除去培养液, 按照 Hoechst33258 染色试剂盒说明书进行固定、染色、封片。荧光显微镜下激发波长 350 nm, 发射波长 460 nm 观察 SW480 细胞, 并统计凋亡细胞数目。实验重复 3 次。

1.6 Transwell 检测 SW480 细胞侵袭能力

用含 1% 胎牛血清的培养基将各组待测细胞制成细胞密度为 1×10^6 个/ml 的悬液, 然后将细胞悬液加入铺有人工基底膜的 Transwell 的上室中, 在下室中加入含 20% 胎牛血清的培养基。37 °C 培养 24 h 后, 用吉姆萨染液对上室底部细胞进行染色, 并用棉签将上室内侧的细胞除去。显微镜下观察细胞形态并统计细胞数量。实验重复 3 次。

1.7 划痕实验检测 SW480 细胞迁移能力

先将细胞密度为 1×10^6 个/ml 的细胞培养悬液加入到 6 孔板中, 过夜培养至形成单层细胞。在单层细胞上用 10 μ l 的枪头划横线, PBS 洗涤 3 次后显微镜下观察拍照。培养 24 h 后显微镜下再次观察拍照。实验重复 3 次。

1.8 Western blotting 检测 TGF- β /Smad2 通路相关蛋白的表达

待测细胞经 PBS 清洗 3 次后加入含蛋白酶抑制剂的细胞裂解液进行总蛋白提取, 100 °C 变性 5 min。然后等量蛋白进行 SDS-PAGE 分离并转至 PVDF 膜, 5% 的 BSA 封闭 1 h, 加入相应的一抗并 4 °C 过夜孵育。第 2 天加入辣根过氧化物酶标记的二抗, 室温孵育 1.5 h。最后加入发光液后于凝胶成像仪进行曝光拍照并统计灰度值, 计算相对表达量。实验重复 3 次。

1.9 统计学处理

采用 SPSS 19.0 统计学软件, 数据以 $\bar{x} \pm s$ 表示, 组间比较采用 t 检验, 多组间比较采用单因素方差分析。以 $P < 0.05$ 或 $P < 0.01$ 表示差异有统计学意义。

2 结 果

2.1 shRNA 干扰 SW480 细胞 BAMBI 的表达

用 shRNA 沉默人结肠癌 SW480 细胞 BAMBI, qRT-PCR 检测结果(图 1A)显示, sh-BAMBI 组 BAMBI 的 mRNA 水平显著低于对照组(0.25 ± 0.03 vs 0.98 ± 0.04 , $P < 0.01$)。Western blotting 检测结果(图 1B)显示, sh-BAMBI 组 BAMBI 的蛋白水平也明显低于对照组($P < 0.01$)。表明 sh-BAMBI 已成功干扰人结肠癌 SW480 细胞 BAMBI 表达。

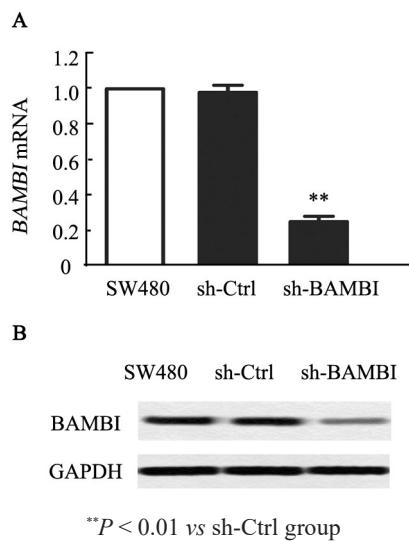
2.2 干扰 BAMBI 可减弱 SW480 细胞的增殖能力

sh-BAMBI 转染 SW480 细胞后, MTT 法检测细胞增殖倍数, 结果(图 2)显示, 转染 4 d 后 sh-BAMBI 组细胞增殖倍数明显低于对照组($P < 0.05$)。表明 ShRNA 干

扰BAMBI可减弱人结肠癌SW480细胞增殖能力。

2.3 干扰BAMBI诱导SW480细胞凋亡

Hoechst33258染色结果(图3A)显示, sh-Ctrl组和SW480空白组的大部分细胞细胞核较完整, 形态较规则, 成椭圆形, 为正常细胞。sh-BAMBI组中大部分细胞细胞核呈致密浓染, 细胞核呈波纹状或呈折缝样, 颜色稍发白, 为凋亡细胞。sh-BAMBI组凋亡细胞数目显著多于sh-Ctrl组($P<0.01$, 图3B), 表明shRNA干扰BAMBI可诱导人结肠癌SW480细胞凋亡明显增加。



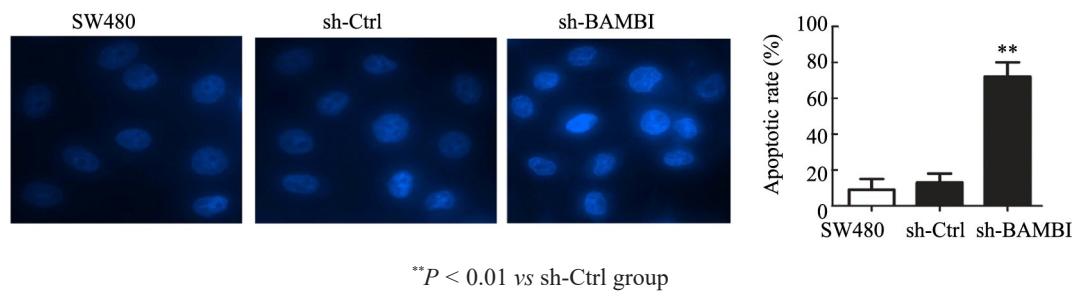
$^{**}P < 0.01$ vs sh-Ctrl group

A: q-RT-PCR detection result;

B: Western blotting detection result

图1 shRNA干扰后SW480细胞BAMBI mRNA和蛋白的表达水平

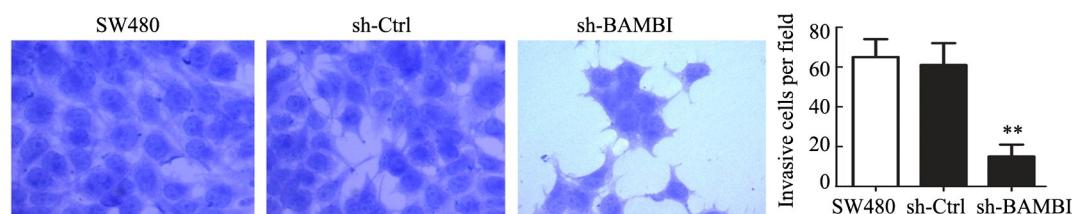
Fig. 1 mRNA and protein expressions of BAMBI in SW480 cells after shRNA interference



$^{**}P < 0.01$ vs sh-Ctrl group

图2 shRNA干扰BAMBI对SW480细胞增殖能力的影响

Fig. 2 Effect of shRNA interfering BAMBI on proliferation of SW480 cells



$^{**}P < 0.01$ vs sh-Ctrl group

图3 shRNA干扰BAMBI对SW480细胞凋亡的影响(Hoechst33258染色, $\times 200$)

Fig. 3 Effect of shRNA interfering BAMBI on SW480 cell apoptosis (Hoechst33258 staining, $\times 200$)

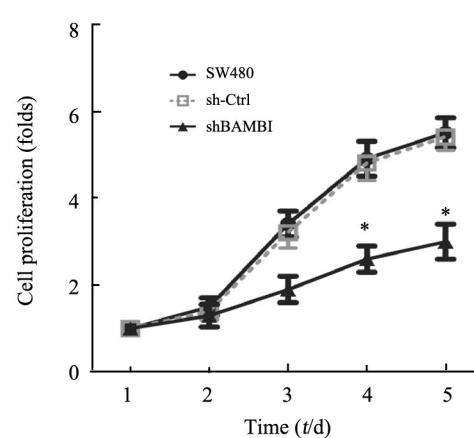


2.4 干扰BAMBI降低SW480细胞的侵袭能力

Transwell检测细胞侵袭结果(图4)显示, sh-BAMBI组每个视野下的平均侵袭细胞数目明显少于对照组($P<0.01$), 表明shRNA干扰BAMBI可降低人结肠癌SW480细胞的侵袭能力。

2.5 干扰BAMBI抑制SW480细胞的迁移

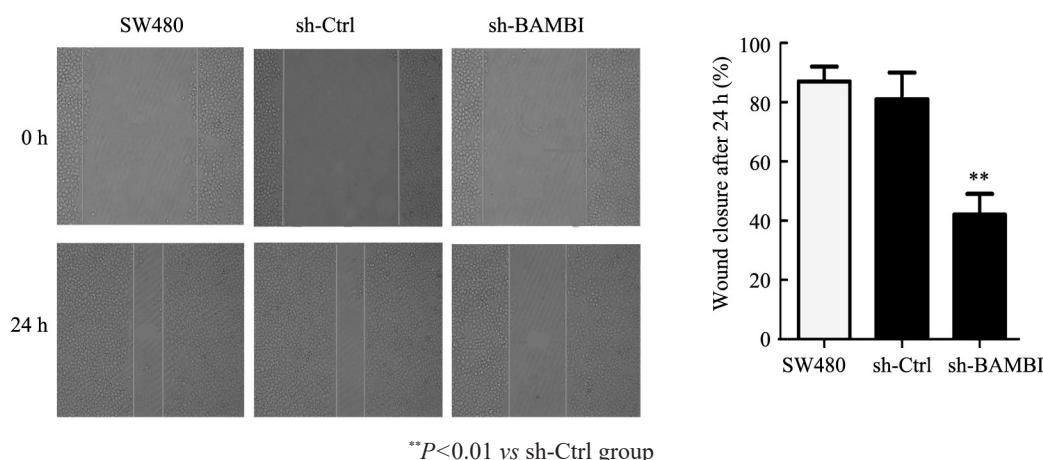
划痕实验检测结肠癌SW480细胞迁移结果(图5)显示, sh-BAMBI组划痕愈合率明显低于对照组($P<0.01$)。表明shRNA干扰BAMBI会抑制人结肠癌SW480细胞迁移。



$^{**}P < 0.05$ vs sh-Ctrl group

图4 shRNA干扰BAMBI对SW480细胞侵袭能力的影响(吉姆萨染色, $\times 200$)

Fig. 4 Effect of shRNA interfering BAMBI on invasion ability of SW480 cells (Giemsa staining, $\times 200$)

图 5 shRNA 干扰 BAMBI 对 SW480 细胞迁移的影响($\times 40$)Fig. 5 Effect of shRNA interfering BAMBI on migration of SW480 cells($\times 40$)

2.6 干扰 BAMBI 可激活 TGF-β/Smad2 信号通路

为了进一步探索 shRNA 干扰 BAMBI 影响人结肠癌 SW480 细胞的分子机制, Western blotting 检测结果(图 6)显示, sh-BAMBI 组 SW480 细胞中 TGF-β 的表达水平明显高于 sh-Ctrl 组($P<0.05$),且 sh-BAM-

BI 组中 p-Smad2/ Smad2 比值也明显高于 sh-Ctrl 组($P<0.01$)。由此可见, shRNA 干扰 BAMBI 可增强 TGF-β 表达,进而提高 Smad2 磷酸化水平,从而激活 TGF-β/Smad2 通路。

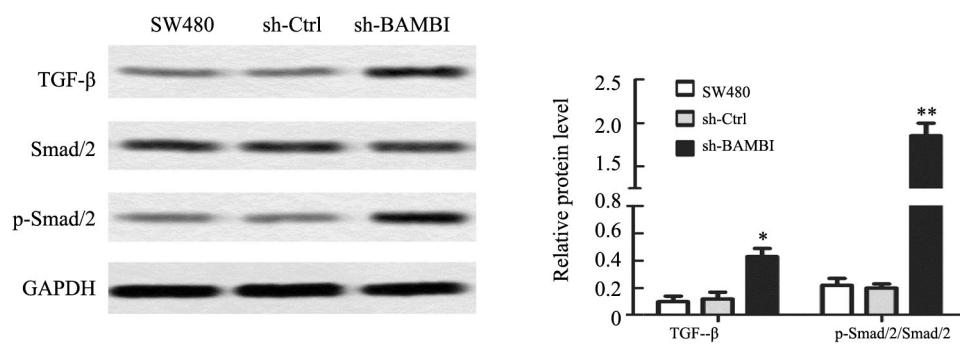


图 6 shRNA 干扰 BAMBI 对 SW480 细胞 TGF-β/Smad2 通路相关蛋白表达的影响

Fig. 6 Effect of shRNA interfering BAMBI on the expression of TGF-β/Smad2 pathway related proteins in SW480 cells

3 讨 论

近年来,结肠癌的化疗取得了很大的发展,氟吡咪嗪与草酸铂联合治疗已成为结肠癌患者常用治疗手段,但治疗效果仍不够理想。随着分子生物学的发展,靶向治疗受到了越来越多的关注。研究^[10]表明,各种癌症中存在许多可以调控癌症增殖、凋亡、侵袭和迁移的基因,深入研究这些基因有助于对肿瘤治疗中新靶点的发现和利用。

细胞增殖和凋亡的不受控制是癌症的主要特征之一。有研究^[11]显示,许多基因在癌细胞增殖和凋亡反面发挥着重要作用,如抑制结肠癌 RKO 细胞中 TRAF6 表达会导致细胞增殖下降。ZHANG 等^[12]发

现,干扰结肠癌 RKO 细胞中 CNDP2 表达可抑制细胞增殖。沉默结肠癌 SW480 细胞中的 Derlin-1 会降低细胞增殖、提高细胞凋亡^[13]。有研究^[14-15]发现,抑制结肠癌 RKO 和 HCT116 细胞中 GRP137 表达后,细胞增殖能力明显减弱;干扰结肠癌 SW620 细胞中 Txl-2b 表达可降低细胞增殖、诱导细胞凋亡。ZHU 等^[16]发现,沉默 BAMBI 会减低胃癌细胞增殖、侵袭和迁移。本研究结果显示,在人结肠癌 SW480 细胞中 shRNA 干扰 BAMBI 会减弱细胞增殖、诱导细胞凋亡。

细胞的侵袭和迁移能力在癌症发展进程中十分重要,有研究^[17-18]发现,许多基因都具有调控癌细胞侵袭和迁移的功能,如在结肠癌 HT29 细胞中沉默 TRAF4 可减弱细胞侵袭能力,抑制结肠癌 SW620 细



胞中 *CXCL13* 表达会抑制细胞侵袭和迁移。也有研究^[19]显示, 干扰结肠癌 SW480 细胞中 *OCT4B1* 表达可降低细胞侵袭和迁移能力。JIANG 等^[20]发现, 抑制结肠癌 HCT119 细胞中二聚糖 biglycan 表达可减弱细胞侵袭和迁移, 表明在结肠癌 SW480 细胞中干扰 *LIN28B* 表达可降低细胞迁移能力。有研究^[21-22]显示, 沉默结肠癌 LoVo 细胞的 ARMc8 后会导致细胞迁移和侵袭能力下降。本研究结果表明, 在人结肠癌 SW480 细胞中 shRNA 干扰 *BAMBI* 可降低细胞侵袭和迁移能力。

TGF-β/Smad 信号通路在包括肿瘤在内的多种疾病中发挥着重要作用, 如膀胱癌、非小细胞肺癌、肾脏疾病及臀肌挛缩等^[23-26]。有研究^[27-28]表明, *ShcA* 可通过 TGF-β/Smad 信号通路影响上皮间质转化, EZH2 可通过 TGF-β/Smad 信号通路调控小细胞肺癌发展进程。有研究^[29]显示, 沉默乳腺癌细胞的 *RAB1B* 表达后可激活 TGF-β/Smad 信号通路进而调节癌症进程。也有研究^[30]表明, *BAMBI* 可通过 TGF-β/Smad 信号通路调节人骨髓间充质干细胞向癌相关的成纤维细胞的分化。TGF-β/Smad 信号通路在 *BAMBI* 调节非小细胞肺癌 A549 细胞生存力方面起着重要作用^[9]。本研究结果显示, 在人结肠癌 SW480 细胞中 shRNA 干扰 *BAMBI* 会上调 TGF-β 表达, 提高 Smad2 磷酸化水平, 从而激活 TGF-β/Smad2 通路。本研究表明, 在人结肠癌 SW480 细胞中 shRNA 干扰 *BAMBI* 会减弱结肠癌细胞增殖、诱导细胞凋亡、降低细胞的侵袭和迁移能力; 同时会上调 TGF-β 表达、提高 Smad2 磷酸化水平。

综上所述, shRNA 干扰 *BAMBI* 可通过激活 TGF-β/Smad2 通路诱导人结肠癌 SW480 细胞凋亡, 同时抑制细胞增殖、侵袭和迁移, 为进一步在动物模型上研究 *BAMBI* 在结肠癌发生发展过程中的作用和机制奠定了良好基础。

参 考 文 献

- [1] FERLAY J, SOERJOMATARA M I, DIKSHI T R, et al. Cancer incidence and mortality worldwide: sources, methods and major patterns in GLOBOCAN 2012[J]. Int J Cancer, 2015, 136(5): E359-E386. DOI:10.1002/ijc.29210.
- [2] TORRE L A, BRA Y F, SIEGEL R L, et al. Global cancer statistics, 2012[J]. CA Cancer J Clin, 2015, 65(2): 87-108. DOI: 10.3322/caac.21262.
- [3] CHEN W, ZHEN G R, ZUO T, et al. National cancer incidence and mortality in China, 2012[J]. Chung-kuo Yen Cheng Yen Chiu, 2016, 28(1): 1-11. DOI:10.3978/j.issn.1000-9604. 2016.02.08.
- [4] VILLAR A V, GARCÍA R, LLANO M, et al. BAMBI (BMP and activin membrane-bound inhibitor) protects the murine heart from pressure-overload biomechanical stress by restraining TGF-β signaling[J]. Biochim Biophys Acta, 2013, 1832(2): 323-335. DOI: 10.1016/j.bbadi.2012.11.007.
- [5] LIU C, CHEN X, YANG L, et al. Transcriptional repression of the transforming growth factor β (TGF-β) Pseudoreceptor BMP and activin membrane-bound inhibitor (BAMBI) by nuclear factor κB (NF-κB) p50 enhances TGF-β signaling in hepatic stellate cells[J]. J Biol Chem, 2014, 289(10): 7082-7091. DOI: 10.1074/jbc.M113.543769.
- [6] FAN Y, LI X, XIAO W, et al. BAMBI elimination enhances alternative TGF-β signaling and glomerular dysfunction in diabetic mice [J]. Diabetes, 2015, 64(6): 2220-2233. DOI:10.2337/db14-1397.
- [7] MAI Y, ZHANG Z, YANG H, et al. BMP and activin membrane-bound inhibitor (BAMBI) inhibits the adipogenesis of porcine pre-adipocytes through Wnt / beta-catenin signaling pathway[J]. Biochem Cell Biol, 2014, 92(3): 172-182. DOI: 10.1016/j.bbadi.2014.10.003.
- [8] KÖHNE C H. Successes and limitations of targeted cancer therapy in colon cancer[J]. Prog Tumor Res, 2014, 41: 36-50. DOI:10.1159/000356436.
- [9] SUN H, LI X, FAN L, et al. TRAF6 is upregulated in colon cancer and promotes proliferation of colon cancer cells[J]. Int J Biochem Cell Biol, 2014, 53(4): 195-201. DOI:10.1016/j.biocel.2014.04.010.
- [10] XUE C, ZHANGZ, YU H, et al. Up-regulation of CNDP2 facilitates the proliferation of colon cancer[J]. BMC Gastroenterol, 2014, 14 (2): 96-101. DOI:10.1186/1471-230X-14-96.
- [11] TAN X, HE X, JIANG Z, et al. Derlin-1 is overexpressed in human colon cancer and promotes cancer cell proliferation[J]. Mol Cell Biochem, 2015, 408(1): 205-213. DOI:10.1007/s11010-015-2496-x.
- [12] ZHANG K, SHEN Z, LIANG X, et al. Down-regulation of GPR137 expression inhibits proliferation of colon cancer cells[J]. Acta Biochim Biophys Sin, 2014, 46(11): 935-941. DOI: 10.1093/abbs/gmu086.
- [13] LU Y, ZHAO X, LUO G, et al. Thioredoxin-like protein 2b facilitates colon cancer cell proliferation and inhibits apoptosis via NF-κB pathway[J]. Cancer Lett, 2015, 363(2): 119-126. DOI:10.1016/j.canlet.2014.12.048.
- [14] LIU K, SONG X, MA H, et al. Knockdown of BAMBI inhibits β-catenin and transforming growth factor β to suppress metastasis of gastric cancer cells[J]. Mol Med Rep, 2014, 10(2): 874-880. DOI: 10.3892/mmr.2014.2305.
- [15] YANG K, WANG F, HAN J J. TRAF4 promotes the growth and invasion of colon cancer through the Wnt/β-catenin pathway[J]. Int J Clin Exp Pathol, 2015, 8(2): 1419-1426.
- [16] ZHU Z, ZHANG X, GUO H, et al. CXCL13-CXCR5 axis promotes the growth and invasion of colon cancer cells via PI3K/AKT pathway[J]. Mol Cell Biochem, 2015, 400(1-2):287-295. DOI:10.1007/s11010-014-2285-y.
- [17] WEN K M, ZHANG G H, LI J, et al. OCT4B1 promotes cell growth, migration and invasion suppressing sensitivity to oxaliplatin in colon cancer[J]. Oncol Rep, 2015, 34(6): 2943-2952. DOI: 10.3892/or.2015.4286.
- [18] XING X, GU X, MA T. Knockdown of biglycan expression by RNA interference inhibits the proliferation and invasion of, and induces apoptosis in, the HCT116 colon cancer cell line[J]. Mol Med Rep, 2015, 12(5):7538-7544. DOI:10.3892/mmr.2015.4383.
- [19] PANG M, WU G, HOU X, et al. LIN28B promotes colon cancer mi-



- gration and recurrence[J/OL]. PLoS One, 2014, 9(10): e109169 [2018-03-06]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC4215835/>. DOI:10.1371/journal.pone.0109169.
- [20] JIANG G, ZHAN G Y, ZHAN G X, et al. ARMc8 indicates aggressive colon cancers and promotes invasiveness and migration of colon cancer cells[J]. Tumour Biol, 2015, 36(11): 9005-9013. DOI: 10.1007/s13277-015-3664-z.
- [21] GENG J, FAN J, OUYAN G Q, et al. Loss of PPM1A expression enhances invasion and the epithelial-to-mesenchymal transition in bladder cancer by activating the TGF- β /Smad signaling pathway[J]. Oncotarget, 2014, 5(14): 5700-5711. DOI: 10.18632 / oncotarget. 2144.
- [22] YU J R, TAI Y, JIN Y, et al. TGF- β /Smad signaling through DOCK4 facilitates lung adenocarcinoma metastasis[J]. Genes Dev, 2015, 29 (3):250-261. DOI:10.1101/gad.248963.114.
- [23] MENG X M, CHUNGA C, LAN H Y. Role of the TGF- β /BMP-7/ Smad pathways in renal diseases[J]. Clin Sci, 2013, 124(4): 243-254. DOI:10.1042/CS20120252.
- [24] ZHANG X, MA Y, YOU T, et al. Roles of TGF- β /Smad signaling pathway in pathogenesis and development of gluteal muscle contracture[J]. Connect Tissue Res, 2015, 56(1): 9-17. DOI: 10.3109/03008207.2014.964400.
- [25] MUTHUSAMY B P, BUDI E H, KATSUNO Y, et al. ShcA protects against epithelial-mesenchymal transition through compartmentalized inhibition of TGF-beta-induced Smad activation[J/OL]. PLoS Biol, 2015, 13(12): e1002325[2018-03-06]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC4682977/>. DOI: 10.1371/journal.pbio. 1002325.
- [26] MURAI F, KOINUMA D, SHINOZAKI-USHIKU A, et al. EZH2 promotes progression of small cell lung cancer by suppressing the TGF- β -Smad-ASCL1 pathway[J]. Cell Discov, 2015, 26(1): 150-157. DOI:10.1038/celldisc.2015.26.
- [27] JIANG H L, SUN H F, GAO S P, et al. Loss of RAB1B promotes triple-negative breast cancer metastasis by activating TGF- β /SMAD signaling[J]. Oncotarget, 2015, 6(18):16352-16365. DOI:10.18632/ oncotarget.3877.
- [28] SHANGGUAN L, TI X, KRAUSE U, et al. Inhibition of TGF- β / Smad signaling by BAMBI blocks differentiation of human mesenchymal stem cells to carcinoma-associated fibroblasts and abolishes their protumor effects[J]. Stem Cells, 2012, 30(12): 2810 - 2819. DOI:10.1002/stem.1251.
- [29] 尹良伟,马海英,张利,等.黏蛋白1基因转染DC对乳腺癌细胞MCF-7裸鼠移植瘤的免疫抑制作用[J].中国肿瘤生物治疗杂志, 2017, 24(7): 756-761. DOI:10.3872/j.issn.1007-385X. 2017.07.010.
- [30] WANG X, LI M, HU M, et al. BAMBI overexpression together with β -sitosterol ameliorates NSCLC via inhibiting autophagy and inactivating TGF- β /Smad2/3 pathway[J]. Oncol Rep, 2017, 37(5): 3046-3054. DOI:10.3892/or.2017.5508.

[收稿日期] 2018-02-07

[修回日期] 2018-04-11

[本文编辑] 王映红