环氧合酶-2基因沉默对食管鳞癌花生四烯酸 代谢通路的影响

庄则豪¹ 王凤霞¹ 魏晶晶¹ 孙静文¹ 邹方明¹ 杨立勇²

摘要 目的:探讨 siRNA 沉默环氧合酶-2(COX-2)对食管鳞癌(ESCC)细胞增殖的影响,观察花生四烯酸(AA)代谢酶 COX-2和5-脂氧合酶(5-LOX)、其下游产物 PGE₂和LTB₄及细胞凋亡相关基因表达的变化,寻找低浓度 COX-2酶抑制剂引起 AA 代谢转向 5-LOX 途径并促进 ESCC 细胞增殖的解决方案。方法:设空白对照、脂质体对照、随机序列 siRNA 和 COX-2 siRNA 组, 筛选高效 COX-2 siRNA 序列作用于 ESCC 细胞株 TE-1及 Eca109,四唑单钠法检测细胞增殖、RT-PCR 和 Western blot 检测 mRNA 及蛋白、ELISA 法检测 PGE₂和 LTB₄,流式细胞技术检测细胞周期。结果:与空白对照组相比,COX-2 siRNA 转染后,TE-1及 Eca109 细胞出现增殖抑制(抑制率分别为 45.86%和 48.99%,均 P<0.05);COX-2 mRNA、蛋白表达及 PGE₂下降(P<0.05),5-LOX 表达及 LTB₄无明显变化(P>0.05);G₁期细胞比例分别为 63.16%和 68.15%(空白对照组分别为 58.93%和 33.02%, P<0.05);Bcl-2 mRNA及蛋白表达下降而 Caspase-9、Bax 表达上调(P<0.05)。结论:高效 COX-2抑制可以避免 COX-2低水平抑制引起的 AA 向 5-LOX 途径代谢分流,从而有效实现 ESCC 细胞增殖抑制。

关键词 RNAi干扰 环氧合酶-2 5-脂氧合酶 食管鳞癌 细胞凋亡 doi:10.3969/j.issn.1000-8179.2012.23.002

Effects of Cyclooxygenase-2 Gene Silencing on the Arachidonic Acid Metabolism Pathway of Esophageal Squamous Cell Carcinoma Cells

Zehao ZHUANG¹, Fengxia WANG¹, Jingjing WEI¹, Jingwen SUN¹, Fangming ZOU¹, Liyong YANG²

Correspondence to: Zehao ZHUANG; E-mail: zhuang203@gmail.com

¹Department of Gastroenterology, The First Affiliated Hospital of Fujian Medical University, Fuzhou 350004, China. ²Department of Endocrinology, The First Affiliated Hospital of Fujian Medical University, Fuzhou 350004, China

Abstract Objective: In a previous study, we found that low doses of cyclooxygenase-2 (COX-2) selective inhibitors could induce the proliferation of esophageal squamous cell carcinoma (ESCC) cells, which can be attributed to the activation of a 5-lipoxygenase (5-LOX) shunt by slight COX-2 inhibition. The objective of the present study was to determine whether highly effective COX-2 siRNA inhibition can avoid this shunt. **Methods:** TE-1 and Eca109 (ESCC) cells were divided into blank control, liposome transfection, random sequence siRNA, and COX-2 siRNA groups. Cell proliferation was assessed using Cell Counting Kit-8 assay. Protein and mRNA expressions were determined using Western blot analysis and RT-PCR, respectively. Prostaglandin E2 and leukotriene B4 (LTB₄) levels were measured by enzyme-linked immunosorbent assay. A flow cytometer was used for cell cycle measurement. **Results:** Compared with the blank controls, COX-2 siRNA-transfected TE-1 and Eca109 cells showed 79% and 73% inhibition of COX-2 expression, respectively, as well as 45.86% and 48.99% inhibition of cell proliferation, respectively (P<0.05). The expression of 5-LOX remained unchanged (P>0.05), and prostaglandin E2 and LTB₄ levels were highly in accordance with alterations in COX-2 and 5-LOX expressions, respectively. The percentages of cells in G₁ stage increased significantly. Bcl-2 expression decreased, whereas the expressions of caspase-9 and Bax increased in the two ESCC cells after COX-2 siRNA transfection (P<0.05). **Conclusions:** Highly effective inhibition of COX-2 expression may prevent the activation of 5-LOX and the following up-regulation of LTB₄, which is a cell proliferation factor. These suggest that only high-dose COX-2 selective inhibitors with significant COX-2 inhibitory effects can achieve anti-cancer effects in ESCCs.

Keywords RNA interference; Cyclooxygenase-2; 5-Lipoxygenase; Esophageal squamous cell carcinoma; Apoptosis

花生四烯酸(arachidonic acid, AA)复杂代谢通路 失衡、代谢产物表达异常与多种肿瘤的发生发展有 关,其与食管鳞状细胞癌(esophageal squamous cell carcinoma, ESCC)的关系也受到重视^[1-3]。由于环氧 合酶(cyclooxygenase, COX)与脂氧合酶(lipoxygenase, LOX)存在共同作用底物AA, 对单独抑制COX或 LOX 的抑癌策略而言,其竞争性代谢分流的作用不可忽视。Tavolari等^[4]发现,单用COX-2或5-LOX 抑制剂均不能诱导结肠癌细胞凋亡而COX-2、5-LOX 双重抑制剂却可实现,提示存在AA 代谢分流的可能性。庄则豪等^[5]发现,COX/LOX 双重抑制可稳定抑制 ESCC 细胞增殖,而单一选择性COX-2 酶抑制剂

作者单位:①福建医科大学附属第一医院消化内科(福州市350004);②内分泌科 通信作者:庄则豪 zhuang203@gmail.com

NS-398 在较低浓度下却促使细胞增殖,这一现象可能与较低浓度NS-398 对 AA 代谢另一关键酶 5-LOX 有显著的激活作用有关^[6-8],5-LOX 激活抵消了对 ES-CC 细胞增殖的负性作用。高效抑制 COX-2 mRNA 表达能否避免 COX-2 酶水平化学抑制中出现的 LOX 代谢分流,其对细胞增殖有何种影响,本研究对此进行探讨。

1 材料与方法

1.1 材料

人ESCC细胞株TE-1及Eca109购自中国科学院 上海生物所;COX-2 siRNA由广州锐博生物公司设 计合成,蛋白抗体(兔抗人多克隆抗体)购自Santa Cruz公司;前列腺素 E2(prostaglandin E_2 , PGE₂)及白 三烯 B4(leukotriene B₄, LTB₄)-ELISA 试剂盒购自上 海碧云天生物技术研究所。

1.2 方法

1.2.1 细胞培养及分组 细胞培养于 37℃、5% CO₂ 恒湿培养箱,采用含 10% FBS 的 RPMI 1640 培养基。 设 COX-2 siRNA、空白对照、转染载体(脂质体)和随 机序列 siRNA组。COX-2 siRNA组采用转染效率最 高的 siRNA 序列(5′-GCUGGGAAGCCUUCUCUAAd TdT-3′;3′-dTdTCGACCCUUCGGAAGAGAUU-5′)。

1.2.2 四唑单钠法检测细胞增殖 细胞常规消化,调 整细胞浓度为1×10⁴~5×10⁴/mL,每组设3复孔,450 nm 波长测定吸光度。细胞增殖抑制率(%)=(1-处理组 OD值/对照组OD值)×100%。

1.2.3 RT-PCR 按试剂盒说明书操作。扩增条件:
94℃ 5 min,94℃ 30s,72℃ 45s,30~40个循环,72℃ 延伸7 min。引物序列及退火条件见表1。

表1 引物序列及退火温度

 Table 1
 Sequences of the selected primer pair and annealing temperature in reactive polymerase chain reaction

基因	退火温度(℃)	引物序列
COX-2	60	5'-GGTGCCTGGTCTGATGATGT-3'
		5'-CTGCCTGCTCTGGTCAATGG-3'
5-LOX	60	5'-CCCGGGGGCATGGAGAGCA-3'
		5'-GCGGTCGGGCAGCGTGTC-3'
Bel-2	55	5'-CCGGGAGATCGTGATGAAGT-3'
		5'-ATCCCAGCCTCCGTTATCCT -3'
Caspase-9	60	5'-CAGTTCCCA GGG GCT GTC TA-3'
		5'-CAAACCTTCCTGGAACGGGG-3'
Bax	55	5'-CCAAGAAGCTGAGCGAGTGTC-3'
		5'-TGAGGACTCCAGCCACAAAGA-3'
β –actin	60	5'-AAAGACCTGTACGCCAACACAG-3'
		5'-TTTTAGGATGGCAAGGGACTTC-3'

1.2.4 Western blot 分析 -20°冰盒中裂解细胞,
4℃、12 000 r/min离心15 min; BCA法测定浓度;每孔
蛋白上样量 50 μg, 12% SDS-聚丙烯酰胺凝胶电泳。
抗体工作浓度: COX-2 为1:100, 5-LOX 为1:800,
β-actin为1:300, Bcl-2为1:200, Caspase-9为1:500,
Bax为1:300;辣根过氧化物酶标记的二抗为1:1 000。
以化学发光法显影。

1.2.5 细胞周期分析 收集 siRNA 干预 24 h 后行流 式细胞分析,按试剂盒说明书操作。

1.2.6 ELISA 检测 双抗体夹心 ABC-ELISA 法检测 PGE₂及 LTB₄含量。按试剂盒说明书操作,450 nm 波 长测定吸光度。

1.3 统计学方法

结果重复3次,以均数±标准差(x±s)表示。采用 SPSS 17.0软件,方差齐性资料选用单因素方差分析, 组间多重比较检验采用最小显著差异法,α=0.05。

2 结果

2.1 COX-2、5-LOX mRNA 及蛋白表达水平

COX-2 siRNA 序列的沉默效率在TE-1及 Eca109细胞分别为79%和76%,与空白对照组比较 差异有统计学意义(P<0.05),与此同时,5-LOX的 mRNA及蛋白表达无明显增高(P<0.05,图1,表2)。



1:空白对照;2:脂质体对照;3:随机序列siRNA;4:COX-2siRNA 图1 siRNA干预与COX-2、5-LOX、Bcl-2、Caspase-9及Bax mRNA及 蛋白在TE-1(A)及Eca109(B)细胞的表达

Figure 1 mRNA and protein expressions of COX-2, 5-LOX, Bcl-2, caspase-9, and Bax in TE-1 (A) and Eca109 (B) cells treated with siR-NA

表2 COX-2 siRNA转染后TE-1与Eca109细胞COX-2、5-LOX、BcI-2、Caspase-9和Bax mRNA及蛋白的表达

Table 2 mRNA and protein expressions of COX-2, 5-LOX, Bcl-2, caspase-9, and Bax in TE-1 and Eca109 cells treated with COX-2 siRNA

	与 β -actin 灰度比值(x±s)										
细胞分组	СОУ	COX-2		5-LOX		Bel-2		Caspase-9		Bax	
	mRNA	蛋白	mRNA	蛋白	mRNA	蛋白	mRNA	蛋白	mRNA	蛋白	
TE-1											
空白对照	2.1 ± 0.1	0.9 ± 0.1	1.9 ± 0.1	0.9 ± 0.1	1.7 ± 0.1	0.8 ± 0.0	1.8 ± 0.0	1.9 ± 0.2	1.7 ± 0.1	1.9 ± 0.1	
脂质体	2.1 ± 0.0	0.8 ± 0.1	1.7 ± 0.0	0.9 ± 0.1	1.7 ± 0.0	0.7 ± 0.1	1.8 ± 0.1	1.7 ± 0.1	1.7 ± 0.0	1.8 ± 0.1	
随机序列	2.4 ± 0.1	0.9 ± 0.1	2.4 ± 0.0	1.0 ± 0.1	2.5 ± 0.0	0.8 ± 0.1	2.1 ± 0.1	1.9 ± 0.1	2.2 ± 0.1	1.9 ± 0.0	
siRNA	$0.7\pm0.1*$	$0.2\pm0.0*$	2.0 ± 0.1	0.9 ± 0.1	$0.8\pm0.0*$	$0.3\pm0.1*$	$2.9\pm0.1*$	$2.5\pm0.1*$	$2.9\pm0.1*$	$2.3\pm0.1*$	
Eca109											
空白对照	1.6 ± 0.1	0.9 ± 0.1	1.7 ± 0.1	0.9 ± 0.1	1.7 ± 0.1	0.8 ± 0.1	1.7 ± 0.1	1.8 ± 0.2	1.7 ± 0.0	1.8 ± 0.1	
脂质体	1.3 ± 0.1	0.8 ± 0.1	1.4 ± 0.0	0.8 ± 0.1	1.7 ± 0.0	0.7 ± 0.1	1.8 ± 0.0	1.7 ± 0.1	1.8 ± 0.1	1.8 ± 0.1	
随机序列	1.4 ± 0.0	0.9 ± 0.1	2.5 ± 0.0	0.9 ± 0.1	2.5 ± 0.0	0.8 ± 0.1	2.2 ± 0.0	1.9 ± 0.1	2.2 ± 0.1	1.9 ± 0.0	
siRNA	$0.5\pm0.0*$	$0.2\pm0.0*$	2.0 ± 0.1	0.9 ± 0.1	$0.7 \pm 0.1*$	$0.4 \pm 0.1*$	$2.8\pm0.0*$	$2.5\pm0.1*$	$2.9\pm0.1*$	$2.3\pm0.1*$	

注:*与空白对照组相比P<0.05

2.2 细胞增殖

与空白对照组比较, COX-2 siRNA 处理后 TE-1 细胞增殖的抑制率为 45.86%, Eca109 细胞为 48.99% (*P*<0.05)。

2.3 PGE₂和LTB₄含量

与空白对照组比较, COX-2 siRNA 处理后的 TE-1和Eca109细胞中PGE₂浓度均下降(P<0.05), 而 LTB₄浓度则无明显变化(P>0.05, 表3)。

表3 COX-2 siRNA 转染后 TE-1及 Eca109 细胞 PGE₂和 LTB₄水 平的变化 (\bar{x} ±s, n=3)

Table 3 $\ \mbox{PGE}_2$ and \mbox{LTB}_4 levels in TE–1 and Eca109 cells treated with COX–2 siRNA

细胞分组	PGE ₂	LTB_4
TE-1		
空白对照	77.7 ± 8.3	76.3 ± 8.5
脂质体	72.4 ± 7.4	73.3 ± 7.4
随机序列	80.1 ± 9.2	80.1 ± 9.2
siRNA	$45.7 \pm 4.7*$	77.8 ± 8.8
Eca109		
空白对照	75.4 ± 8.6	74.5 ± 8.4
脂质体	70.3 ± 7.2	79.3 ± 9.2
随机序列	79.4 ± 9.1	76.7 ± 8.5
siRNA	$42.5 \pm 4.8*$	76.7 ± 8.5

注:*与空白对照组相比P<0.05

2.4 细胞周期

TE-1及Eca109细胞在COX-2 siRNA处理后G,期 细胞比例较空白对照组明显上升,分别为63.16%和 68.15%,空白对照组分别为58.93%和33.02%(P<0.05); 而S期细胞比例分别为27.12%和29.52%,低于空白 对照、转染载体和随机序列siRNA组(P<0.05)。 2.5 Bcl-2、Caspase-9及Bax mRNA及蛋白表达水平 变化

两种ESCC细胞Bcl-2mRNA及蛋白表达均较空 白对照组明显下降,而Caspase-9、Bax的mRNA及 蛋白水平的表达均显著上调(P<0.05,图1,表2)。

3 讨论

庄则豪等^[5]报道低浓度选择性COX-2酶抑制剂(NS-398)在抑制ESCC细胞COX-2表达的同时上调了5-LOX的表达,进而增加了具有促细胞增殖作用的5-LOX途径下游代谢产物,可能抵消了选择性COX-2酶抑制剂抑制细胞增殖的作用。NS-398是COX-2的活性结构而发挥作用,鉴于该过程中COX-2已合成且仅是活性受抑制,推断调节其抑制作用的关键物质应存在于COX-2下游,研究酶蛋白水平的合成抑制可能有助于阐明其机制。

本研究利用高效抑制COX-2基因表达的siRNA 进行干预,结果发现,COX-2和5-LOX高水平表达的 两种ESCC细胞增殖均明显受抑。低浓度COX-2酶 活性抑制后抗ESCC效应减弱,与LOX代谢分流有 关,而从基因水平完全沉默COX-2表达能够有效发 挥抗细胞增殖效应,且5-LOXmRNA及蛋白质的表 达均未上调,亦未检测到其下游代谢产物LTB4增加, 提示迅速诱导COX-2表达抑制可避免5-LOX途径的 异常激活,为通过抑制COX-2抗ESCC的防治应用提 供了有益思路。

PGE2可促进血管新生、上调凋亡抑制蛋白表达[®], 其表达下降不利于细胞增殖,是COX-2抑制抗ESCC 细胞增殖的重要原因。由于在选择性COX-2酶活性 抑制作用的过程中出现PGE2浓度下降而5-LOX代谢 产物上升,曾推测PGE₂表达水平改变可能反馈激活 5-LOX代谢途径。然而本研究中,两种ESCC细胞的 PGE₂浓度在COX-2 siRNA处理后均迅速下降,而 5-LOX途径并未相应激活,因此,PGE₂本身不太可能 是反馈调节5-LOX途径的关键物质,其机制有待进 一步研究。鉴于COX-2 siRNA引起的PGE₂浓度可迅 速下降,与低浓度选择性COX-2酶活性抑制过程中 出现的轻度PGE₂浓度下降不同,因此,不排除PGE₂ 浓度改变程度影响LOX途径激活的可能。本研究的 结果证实高效抑制COX-2表达不会激活LOX途径进 而增加LTB₄表达,亦不会因此抵消COX-2抑制的抗 ESCC细胞增殖作用。Cianchi等^[10]结果亦支持这一 观点。因此,高效抑制COX-2可成为稳定而有效的 抗ESCC途径。

COX-2 siRNA 对 ESCC 细胞的增殖阻滞可能涉 及多种机制。在食管癌体外模型中,无论是食管腺 癌或 ESCC 细胞, COX-2 siRNA 均可成功抑制细胞增 殖和诱导细胞凋亡^[11-12]。本研究结果显示, COX-2 siRNA 干预可上调 G₁期 ESCC 细胞比例、降低 S 期细 胞比例,提示其诱导了 G₁期阻滞。另一方面,肿瘤细 胞凋亡受 Bax 等凋亡抑制基因和 Bcl-2等凋亡促进因 子的共同调节,这些因子的失衡是启动凋亡的关 键。本研究亦发现,转染 COX-2 siRNA 后 TE-1 和 Eca109 细胞的 Bcl-2 mRNA 及蛋白的表达下降而 Caspase-9和 Bax mRNA 及蛋白表达上调,表现为凋 亡占优势地位。尽管本研究未观察 ESCC 细胞的凋 亡情况, 但凋亡基因表达上调仍一定程度上提示了 凋亡的启动可能参与了 COX-2 siRNA 对 ESCC 细胞 增殖的负性作用。

综上所述,高效抑制COX-2可以避免AA代谢通路另一关键酶5-LOX的激活,避免其下游促细胞增殖代谢产物的影响,进而获得稳定的抗ESCC细胞效果,这一过程可能伴随了凋亡途径的激活。

参考文献

- 1 王凤霞,庄则豪.花生四烯酸代谢通路与食管癌的发生发展[J]. 医学 综述,2010,16(22):3396--3398.
- 2 Cui PH, Rawling T, Bourget K, et al. Antiproliferative and Antimigratory Actions of Synthetic Long Chain n–3 Monounsaturated Fatty Acids in Breast Cancer Cells That Overexpress Cyclooxygenase–2[]]. J Med Chem, 2012, 55(16):7163–7172.
- 3 Orlando UD, Garona J, Ripoll GV, et al. The functional interaction between Acyl–CoA synthetase 4, 5–lipooxygenase and cyclooxygenase–2 controls tumor growth: a novel therapeutic target[J]. PLoS One, 2012, 7(7):e40794.
- 4 Tavolari S, Bonafe M, Marini M, et al. Licofelone,a dual COX/ 5–LOX inhibitor,induces apoptosis in HCA–7 colon cancer cells through the mitochondrial pathway independently from its ability to affect the arachidonic acid cascade[J]. Carcinogenesis, 2008, 29

(2):371 - 380.

- 5 庄则豪,魏晶晶,王凤霞,等.选择性环氧合酶-2抑制剂与COX-2/ 5-脂氧合酶双酶抑制剂对食管鳞状细胞癌细胞增殖的影响[].胃 肠病学和肝病学杂志,2011,20(7):628-632.
- 6 Hyde CA, Missailidis S. Inhibition of arachidonic acid metabolism and its implication on cell proliferation and tumour—angiogenesis [J]. Int Immunopharmacol, 2009, 9(6):701–715.
- 7 Ye YN, Wu WK, Shin VY, et al. Dual inhibition of 5–LOX and COX–2 suppresses colon cancer formation promoted by cigarette smoke[J]. Carcinogenesis, 2005, 26(4):827–834.
- 8 Ganesh R, Marks DJ, Sales K, et al. Cyclooxygenase/lipoxygenase shunting lowers the anti–cancer effect of cyclooxygenase–2 inhibition in colorectal cancer cells[J]. World J Surg Oncol, 2012, 10(1): 200.
- 9 Bai XM, Jiang H, Ding JX, et al. Prostaglandin E2 upregulates survivin expression via the EP1 receptor in hepatocellular carcinoma cells[J]. Life Sciences, 2010, 86(5–6):214–223.
- 10 Cianchi F, Cortesini C, Magnelli L, et al. Inhibition of 5–lipoxygenase by MK886 augments the antitumor activity of celecoxib in human colon cancer cells[J]. Mol Cancer Ther, 2006, 5(11): 2716–2726.
- 11 Zhong Y, Xia Z, Liu J, et al. The effects of cyclooxygenase-2 gene silencing by siRNA on cell proliferation, cell apoptosis, cell cycle and tumorigenicity of Capan-2 human pancreatic cancer cells[]]. Oncol Rep, 2012, 27(4):1003-1010.
- 12 Zhang L, Tu J, Yu ZL, et al. Effects of the inhibition of cyclooxygenase-2 on human esophageal cancer cells: inhibition of cell proliferation and induction of apoptosis[J]. Pathol Oncol Res, 2010, 16(1): 39-45.

(2012-03-26收稿) (2012-11-01修回) (本文编辑:张氓)