PO Box 2345 Beijing 100023, China Fax: +86-10-85381893 Email: wcjd@wjgnet.com www.wjgnet.com

•基础研究 BASIC RESEARCH •

# DNA 聚合酶 β 过表达对食管癌 EC9706 细胞的影响

赵 军、路 静、宋 谦、崔自由、赵国强、黄幼田、杨洪艳、赵继敏、董子明

赵军, 路静, 宋谦, 崔自由, 赵国强, 黄幼田,杨洪艳, 赵继敏, 董子明, 郑州大学基础医学院病理生理教研室 河南省郑州市 450052

赵军, 女, 1971-07-15 生, 山西长治人, 汉族. 2002 年郑州大学硕士, 主治 医师. 主要从事食管癌病因研究.

国家自然基金资助项目, No. 39870287

教育部科学技术研究重点项目, No. 02088

通讯作者: 董子明, 450052, 河南省郑州市大学路40号, 郑州大学基础医学

院病理生理教研室. dongzm@zzu.edu.cn

电话: 0371-66974204

收稿─期: 2005-03-06 接受─期: 2005-04-08

# Effect of over-expressed DNA polymerase $\beta$ on malignant degree of esophageal cancer EC9706 cells

Jun Zhao, Jing Lu, Qian Song, Zi-You Cui, Guo-Qiang Zhao, You-Tian Huang, Hong-Yan Yang, Ji-Min Zhao, Zi-Ming Dong

Jun Zhao, Jing Lu, Qian Song, Zi-You Cui, Guo-Qiang Zhao, You-Tian Huang, Hong-Yan Yang, Ji-Min Zhao, Zi-Ming Dong, Department of Pathophysiology, School of Basic Medical Sciences, Zhengzhou University, Zhengzhou 450052, Henan Province, China

Supported by National Natural Science Foundation of China, No. 39870287 and Science Technology Study Of Ministry Of Education, No. 02088

Correspondence to: Dr. Zi-Ming Dong, Department of Pathophysiology, School of Basic Medical Sciences, Zhengzhou University, Zhengzhou 450052, Henan Province, China. dongzm@zzu.edu.cn

### **Abstract**

**AIM:** To observe the effect of over-expressed DNA polymerase  $\beta$  on the malignant degree of EC9706 cells of esophageal cancer.

**METHODS:** The wild and mutant type DNA pol $\beta$  gene were amplified by polymerase chain reaction (PCR) and cloned into pEGFP-C3 vector to obtain wild and mutant pEGFP-C3-pol $\beta$ . Then pEGFP-C3-pol $\beta$  was transfected into EC9706 cells using lipofectamine method. The location of DNA pol $\beta$  gene-encoded protein was observed under fluorescent microscope. The growth of the cells was detected by MTT assay and the cycle of the cells was examined by flow cytometry.

**RESULTS:** The sequences of the two recombinants were confirmed and they were transfected into the EC9706 cells successfully. The wild DNA pol $\beta$  protein was mostly located inside the nuclear, but the mutant DNA Pol $\beta$  protein was distributed in the whole cell. The proliferation of EC9706-wtPol $\beta$  cells was significantly slower than that of

control cells (P<0.05). Furthermore, the S-period frequency (SPF) was significantly decreased in EC9706-wtPol $\beta$  cells (22.11  $\pm$  0.12 vs 44.86  $\pm$  0.03, P<0.05), but not in EC9706-mtpol $\beta$  ones (P>0.05).

**CONCLUSION:** Over-expression of wild type DNA polymerase  $\beta$  can decrease the malignant degree of esophageal cancer.

**Key Words:** DNA polymerase  $\beta$ ; Enhanced green fluorescent protein; Wild type; Mutation

Zhao J, Lu J, Song Q, Cui ZY, Zhao GQ, Huang YT, Yang HY, Zhao JM, Dong ZM. Effect of over-expressed DNA polymerase  $\beta$  on malignant degree of esophageal cancer EC9706 cells. Shijie Huaren Xiaohua Zazhi 2005:13(12):1377-1381

#### 摘要

目的: 观察过表达的 DNA 聚合酶 β 对食管癌 EC9706细胞系的影响.

方法: 运用 PCR 方法,从质粒 pcDNA3.1-polβ 中扩增出野生型和突变型的 DNA 聚合酶 β基因,作为目的片段,定向克隆至 pEGFP-C3 真核绿色荧光蛋白表达载体,获得野生型和突变型的重组 真核表达载体 pEGFP-C3-polβ.分别将野生型和突变型的 pEGFP-C3-polβ 转染 EC9706 细胞,荧光显微镜观察其定位,绘制生长曲线,测定细胞周期.

结果: DNA序列分析证实了重组载体中的DNA聚合酶  $\beta$ 序列正确,荧光显微镜结果显示野生型的 DNA 聚合酶  $\beta$  表达以细胞核为主,突变型的 DNA 聚合酶  $\beta$  则 表达在整个细胞中,明显与野生型的 DNA 聚合酶  $\beta$  的核定位不同.而且,野生型的细胞生长较对照组缓慢(P<0.05),野生型的还能抑制 EC9706 细胞的生长和使 S 期细胞减少(22.11 ± 0.12 vs 44.86 ± 0.03, P<0.05),而突变型的则不能促进 EC9706 细胞的生长,S 期细胞增殖不明显(P>0.05).

结论: 过表达的野生型食管癌 DNA 聚合酶  $\beta$  可以降低 EC9706 细胞的增殖.

关键词: DNA 聚合酶 β; 增强型绿色荧光蛋白; 野生型; 突变

赵军, 路静, 宋谦, 崔自由, 赵国强, 黄幼田, 杨洪艳, 赵继敏, 董子明. DNA 聚合酶 β 过表达对食管癌 EC9706 细胞的影响. 世界华人消化杂志 2005;13 (12):1377-1381

http://www.wjgnet.com/1009-3079/13/1377.asp

# 0 引言

哺乳动物细胞DNA每天都经历着数次自发突变,并经 受着化学、毒素、放射性物质、病毒等外来损伤因 素的影响. 由于其体内存在着损伤修复系统, 才得以 使其处于动态平衡,维持正常的代谢. DNA 聚合酶β  $(DNA pol \beta)$ 是 DNA 聚合酶家族中的一员,在 <math>DNA 的 损伤修复中起着非常重要的作用. 他主要参与BER, 包 括短片段BER和长片段BER[1]. 他有别于其他DNA聚合酶 的一个特点是在合成时缺乏校读能力,在体外 DNA 复 制实验中他缺乏准确性, 识别核苷酸时缺乏区别能 力,在几种聚合酶中其保真性最低.已证实食管癌中 DNA polβ的表达是增高的[2]. 而且这种高表达的是杂合 性的<sup>[3-5]</sup>,即高表达的DNA polβ的食管癌细胞同时存 在着突变型和未突变型的DNA polβ. 我们将食管癌野 生型的DNA polβ基因导入食管癌细胞系EC9706中使 正常的 DNA polβ 过表达,结果发现此细胞株的生长 速度减慢,细胞周期中S期的细胞数明显减少.而突 变型的导入EC9706细胞后则不能促进EC9706细胞的 增殖, S 期细胞增殖不明显. 这一现象提示过表达的 DNA polβ对食管癌细胞EC9706的增殖有一定的影响.

# 1 材料和方法

1.1 材料 重组真核绿色荧光蛋白表达载体 pEGFP-C3 (Clontech公司) 为中国人民解放军总医院母义明博士惠赠,野生型和天然突变型(177-234 nt,58 bp 缺失突变型) 的重组真核表达载体pcDNA3. 1-po1β为我室构建,pGEM-TEasy 载体试剂盒,HindIII和 BanHI 限制性内切酶,T4 连接酶,高保真 Taq DNA聚合酶均购于Promega 公司,小提质粒试剂盒,快速凝胶回收试剂盒均购于QIAGEN公司,食管癌细胞系 EC9706 由本校病理教研室张云汉教授惠赠,RPMI1640培养基、转染用脂质体Lipofectamine、G418 均购于GIBCO公司. MTT购于Sigama公司,细胞周期试剂盒购于美国BD公司. 胎牛血清、培养瓶、板为 Coring 公司产品.

1.2 方法<sup>[6-7]</sup> 根据GenBankM2423078<sup>[8]</sup>提供的DNA聚合酶β的cDNA序列和所选用的质粒pEGFP-C3设计一对带有 *Hind* III和 *Bam*HI 酶切位点的polβ全基因引物P1,P2.一对用于鉴定重组pEGFP-C3-polβ质粒的通用鉴定引物P3,P4.在DNA polβ序列ATG上游还加有一段 Kozak 序列. 引物由上海生工生物工程公司合成.P1,5'GCAAGCTTGCCACCATGAGCAAACGGAAGGCGCCGCAGG3',P2,5'CTGGATCCTTCGCTCCGGTCCTTGGGTCC3';P3,5'TCCTGCTGGAGTTCGTGACC3',P4 5'TTCAGGGGGAGGTGTGGGAG3'.在过夜培养的LB固体培养基上取含野生型、突变型pcDNA3.1-polβ的菌苔少许,置于含Milli-Q纯水50 μL的EP管中,并重悬

混匀, 100℃水浴10 min, 12 000 g离心5 min, 取上清作为模板进行 PCR 扩增,条件如下(30 µL 体 系) $H_2O:18.5$  µL,  $10 \times buffer 3$  µL,  $4 \times dNTP$ 2 μL, P1 0.5 μL, P2 0.5 μL, Taq酶 0.5 μL, 模 板 5 μL. 94℃预变性 5 min, 94℃变性 50 s, 55℃ 复性 50 s, 72℃延伸 60 s, 25 循环, 72℃再延伸 5 min. 按快速凝胶回收试剂盒说明书回收纯化PCR产 物琼脂糖凝胶电泳鉴定. 进行 T-A 克隆, 反应体系 (10 μL体系):10 × buffer 5 μL, PCR产物 3 μL, T4 连接酶 1 μL, pGEM-T 载体 1 μL, 4℃连接过夜. 用氯化钙法制备感受态,连接产物转化大肠杆菌 E. coli JM109, 涂抹至预先含有 IPTG/X-gal/氨苄青 霉素的平板上,进行蓝白筛选,阳性菌落进行T7、SP6 通用引物PCR扩增鉴定,并小提质粒用HindIII和BamHI 酶切鉴定,得到重组质粒 pGEM-T-po1β.用QIAGEN miniprep kit 小提Pegfp-C3 空质粒,用 Hind Ⅲ和 BandHI 双酶切,酶切产物用QIAGEN gel extract kit 回收纯化,并进行Sephadex G200凝胶过滤层析再次 纯化,得到双粘质粒并测出其浓度.同时用 Hind III和 BamHI 双酶切重组质粒 pGEM-T-polβ, QIAGEN gel extract kit 回收酶切片段, 胶回收产物和双粘质粒 16℃连接过夜, 转化 DH5α 大肠杆菌于卡那霉素阳性 的LB平板上,初筛阳性克隆.用通用引物P3,P4进行 PCR扩增筛选,阳性克隆分别再用通用引物P3,P4和 P1,P2二次PCR扩增鉴定,再用提质粒HindⅢ和BamHI 双酶切鉴定. 经上述方法鉴定后的重组质粒送 DNA 序 列分析,由上海生工生物工程公司测序.从含野生型 和突变型的 DNA 聚合酶β的重组真核绿色荧光表达载 体pEGFP-C3-po1β的DH5α菌和含pEGFP-C3的DH5α菌 中提质粒备用(按照QIAGEN质粒提取说明书).测其浓 度为 150 g/L. EC9706 细胞用含 100 mL/L 胎牛血清 (FBS)、100 mg/L 链霉素、100 mg/L 青霉素的 RPMI 1640 培养液在 37℃、50 mL/L CO₂ 饱和湿度条件下 培养传代. 按 $4 \times 10^4$ / 孔细胞数接种于 24 孔板,当 细胞汇合度达50-70%,将1 μL 野生型和突变型的重 组质粒pEGFP-C3-polβ和1 μL空质粒pEGFP-C3分别与 无血清无双抗的 RPMI 1640 培养基 200 μL 混合, 1 μL 脂质体 Lipofeciamine 与无血清无双抗的 RPMI 1640 培养基 200 μL 混合,混匀,然后将上述两 种液体混合,室温静置30 min,用无血清无双抗的 RPMI 1640培养基冲洗每孔细胞2次,加质粒脂质体混 合物 400 μL于每孔细胞, 37℃、50 mL/L CO<sub>2</sub> 饱和湿度 条件下培养 5 h, 吸去每孔混合物, 加 100 mL/L FBS, 含双抗的 RPMI 1640 培养基 1 mL, 37℃、50 mL/L CO<sub>2</sub> 饱和湿度条件下继续培养. 48 h后加G418 1 200 mg/L 筛选,每3 d换一次液,共筛选3 wk,最后1 wk

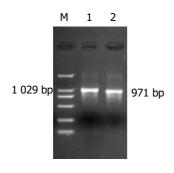


图1 DNApolβ全基因片段扩增图谱. M: Marker; 1: wtDNA polβ; 2: mtDNA polβ.

将加至1 500 mg/L, 收集阳性克隆, G418 200 mg/L 维持培养. 用荧光显微镜动态观察转染野生型和突变 型 pEGFP-C3-po1β 重组质粒和转染 pEGFP-C3 的 EC9706细胞. 分别接种转染 pEGFP-C3-po1β 重组质粒 的对数生长期EC9706细胞和转染pEGFP-C3的对数生 长期EC9706细胞于96孔板,2×103/孔,每种设5 个复孔,并设无细胞的一组为 control,共6 块板, 每天取一块板,加MTT20 µL/孔,37℃、50 mL/L CO<sub>2</sub> 饱和湿度条件下培养 4 h, 弃去 MTT 混合液, 加 DMS0 150 μL/孔, 震荡 10 min, 紫外分光光度计 492nm测A值,绘制生长曲线.取对数生长期的未转 染的EC9706细胞、转染野生型和突变型的pEGFP-C3polβ重组质粒EC9706细胞和转染pEGFP-C3的EC9706 细胞各一瓶, PBS 洗两遍, 胰酶消化, 终止消化后, 800 r/min 离心 3 min, PBS 洗两次,加 500 mg/L 多聚 甲醛1 mL固定5 min, 800 r/min 离心3 min, 重悬 于PBS中,计数,置于细胞周期专用管,800 r/min 离心5 min,加A液250 μL,10 min,加B液, 10 min,加C液,避光10 min后用流式细胞仪对DNA 进行定量分析. 资料用 Madfit LT for Mac 3.0 软件 分析处理.S 期细胞百分比(S-period f requency, SPF):表示 DNA 合成状态,借助于 DNA 的合成情况来 估计将进入有丝分裂的细胞的百分比. SPF值 = S÷ (GO/G1+S+G2/M) × 100%. DNA 指数(DNA index, DI): 表示 DNA 的相对含量,并判断 DNA 倍体数.以正常人 淋巴细胞 DNA 含量为准. DI 值 = (样品细胞的 GO/G1 峰均道数)÷(正常细胞的G0/G1峰均道数)×100%.本 实验统计方法均采用SPSS10.0统计软件.生长曲线运 用双因素方差分析,FCM参数比较采用多样本的单因 素方差分析,以 $\alpha = 0.05$ 为水准.

# 2 结果

用 P1,P2 扩增野生型 (wt DNA po1β) 和突变型 pcDNA3. 1-po1β (mtDNA po1β) 产生的目的条带与预期的 野生型 1 029 bp,缺失突变型 971 bp 一致 (图 1). 从卡那 LB 平板上随机挑选 10 个菌落,引物 P3,P4 PCR

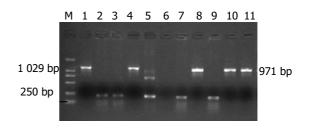


图2 重组子 pEGFP-C3-pol的 PCR 扩增筛选图谱. M: Marker (2000DL); 1, 4: inserted by wtpEGFP-C3-polβ; 2, 3: uninserted by wtpEGFP-C3-polβ; 8, 10, 11: inserted by mtpEGFP-C3-polβ; 7, 9: uninserted by mtpEGFP-C3-polβ: 5: positive control: 6: negative control.

扩增后显示特异性条带,野生型位于1 029 bp 附近, 缺失型位于971 bp 附近,未插入的条带位于210 bp 附近(图2). 上步筛选后的阳性重组子用P1, P2和P3, P4双引物二次鉴定,可见:P1,P2扩出的条带较P3,P4 扩出的分子略小. 再小提质粒, Hind III和BamHI 双酶切 鉴定,结果可见野生型:1 017 bp, 4 732 bp两条带, 缺失型 969 bp, 4 732 bp 两条带(图 3). LB 液体培养 基过夜培养重组的两种突变型质粒,取1.5 μL测序, 结果野生型1 029 bp, 缺失突变型971 bp序列读码 框序列正确. 用野生型和突变型pEGFP-C3-po1β和空质 粒 pEGFP-C3 转染 EC9706 细胞, 获得野生型 EC9706wtpolβ, 突变型 EC9706-mtpolβ和 EC9706-neo<sup>r</sup>细胞. 在荧光显微镜下发现,与未转染的EC9706细胞相比, pEGFP-C3-wtpolβ, pEGFP-C3-mtpolβ和 pEGFP-C3 编 码的蛋白均有 GFP 表达,即在 488 nm 波长下发出绿 色荧光,说明转染成功.所不同的是,EC9706-neor细 胞激发出的绿色荧光在细胞核与胞质中无任何差别, 整个细胞呈均匀绿色(图 4A),而EC9706-wtpo1β细胞 虽然整个细胞都可见绿色荧光,但细胞核内的荧光强 度明显较胞质中的强(图 4B),而的 EC9706- $mtpol \beta$  细 胞却与EC9706-wtpo1β完全不同,他也是以整个胞质 分布为主,没有核定位的趋势(图 4C).与未转染的

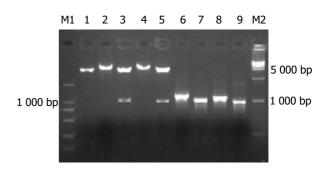


图3 重组表达载体 pEGFP-C3-pol 酶切图谱和PCR 扩增鉴定图谱. M1: Marker(2000DL); M2: Marker(15000DL); 1: pEGFP-C3/HindIII; 2: wtpEGFP-C3-pol / HindIII; 3: wtpEGFP-C3-pol / HindIII; 3: wtpEGFP-C3-pol / HindIII, BamHI; 4: mtpEGFP-C3-pol / HindIII; 5: mtpEGFP-C3-pol / HindIII, BamHI; 6: wtpEGFP-C3-pol amplified by primer P3, P4; 7: wtpEGFP-C3-pol amplified by primer P1, P2; 8: mtpEGFP-C3-pol bamplified by primer P1, P2.

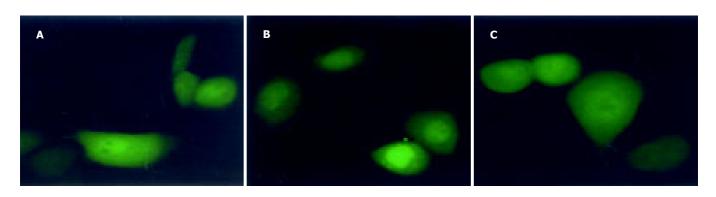


图4 DNApol β蛋白在EC9706 细胞中的分布 (× 400). A: EC9706-neo'; B: EC9706-wtpolβ; C: EC9706-mtpolβ.

EC9706 细胞相比,在前 1 wk EC9706-neo<sup>r</sup> 细胞、EC9706-wtpolβ和EC9706-mtpolβ细胞体积均有增大,细胞内颗粒状物质增多,随着继续培养,每种细胞均有少数大体积细胞,但转染的两种细胞无明显差别,而未转染的EC9706 细胞无此变化.

2.1 pEGFP-C3-polb 转染细胞增殖速度 与未转染的EC9706细胞相比,EC9706-neo<sup>r</sup>细胞的生长速度变化不大(P>0.05),EC9706-wtpolβ细胞的生长速度较慢(P<0.05),EC9706-mtpolβ细胞则影响不明显(P>0.05,图 5).

2.2 pEGFP-C3-polb转染细胞的细胞周期 未转染的 EC9706 细胞、EC9706-neo<sup>r</sup> 细胞的细胞周期 S 峰相似,而 EC9706-wtpolβ细胞的 S 期细胞明显减少 (产0.05), EC9706-mtpolβ细胞的 S 期细胞与未转染细胞相比变化 不大,而与野生型的转染细胞相比则 S 期细胞明显增多 (产0.05,图6).

2.3 转染细胞各组恶性度 各组 DI 值无明显差异 (P>0.05),均为近二倍体细胞; EC9706—wt 细胞的 SPF 值明显却明显低于 EC9706 和 EC9706—neo<sup>r</sup> (P<0.05);而 EC9706—mt 细胞的 SPF 值与 EC9706 和 EC9706—neo<sup>r</sup> 的无明显差别 (P>0.05),表 1).

表1 不同转染细胞各组间 FCM 参数比较(mean±SD)

FCM	EC9706	EC9706-neo <sup>r</sup>	EC9706-wt	EC9706-mt
DI	$0.88 \pm 0.010$	0.81 ± 0.10	$0.85 \pm 0.10$	$0.84 \pm 0.00$
SPF	44.86 ± 0.03	36.56 ± 0.36	22.11 ± 0.12	39.79 ± 0.20

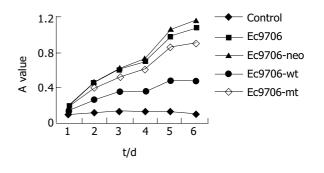


图 5 EC9706 各转染组和对照组的生长曲线.

#### 3 讨论

DNA 聚合酶 β 是一种 DNA 修复基因,我们证实在食管癌中,高表达的 DNA 聚合酶 β 是野生型和突变型的杂合体,突变型的 DNApol β 抑制野生型的正常功能 <sup>[2, 6]</sup>. gfp 是一种新型的生物标签 <sup>[9-10]</sup>,与外源基因偶连时不影响外源蛋白的构象和功能,他可以发绿色荧光. 在pEGFP-C3表达载体的C端具有多克隆位点,可以将DNA pol β 基因与之在阅读框架中融合,融合蛋白在哺乳细胞中表达,可直接通过荧光显微镜,流式细胞仪进行检测. 重组表达载体中含有一个SV40早期启动子,他可促使载体中与 DNA pol β 基因融合的绿色荧光蛋白基因gfp表达. 同时载体中还含有CMV早期即刻启动子,他可有效的促进插入的目的基因的表达 <sup>[8]</sup>. 在引物设计时我们在目的基因序列的ATG上游加上了一段 Kozak 引导序列,这样可使目的基因在真核细胞中的表达明显提高 <sup>[11]</sup>,更利于观测. GFP 含有一种修饰

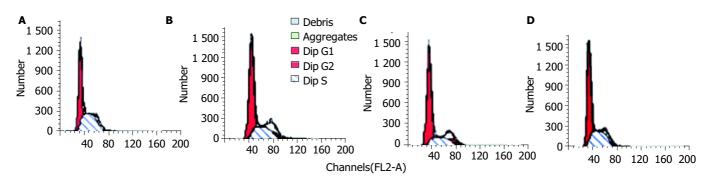


图 6 EC9706 转染各组和对照组细胞周期. A: EC9706; B: EC9706-neo<sup>r</sup>; C: EC9706-wtpol β; D: EC9706-mtpol.

过的氨基酸(Leu-Tyr-Gly)所组成的载色中心,当 gfp 基因表达, GFP 的载色中心即自发形成, 用普通 荧光显微镜以标准的波长紫外线就很容易观察到该基 因的产物,将gfp基因与另一种基因连接在一起构成 融合基因,另一种基因表达的蛋白质可由GFP产生的 荧光来反映[10]. EGFP的荧光强度比其天然产物高几十 倍. EGFP 本身不是核蛋白,没有核定位信号,他的 浓聚不可能由其本身引起,只能是由与之融合的定 位细胞核内的 DNA polβ蛋白所引起[12]. 利用 EGFP 可 诱发荧光而又没有核定位信号的特性, 我们将野生 型和缺失突变型的 DNA polβ与EGFP的融合基因通过 脂质体转染的方法导入了EC9706细胞系. 我们标记了 EGFP 可以通过绿色荧光来观察外源基因的表达情况. 结果发现除了EC9706细胞自身高表达的DNA polβ之 外,外源的 DNA 聚合酶β蛋白还可以高表达并可以定 位, wtDNA polβ定位在细胞核内, pEGFP-C3蛋白 和 mtDNA polβ蛋白却在整个细胞发出绿色荧光,而 且24 h表达最高并定位最明显.

众所周知,蛋白质的结构决定功能,正常的 DNA polβ是一种核蛋白,他应该在核内表达发挥其生物 功能. 他编码 39 ku 的蛋白,由 335 个氨基酸组成, 含有两个结构域[13-14]:他的修复功能遵循BiBi机制首 先与受损的 DNA 单链结合才能发挥其聚合功能. 突变 型的 DNA 聚合酶 β由于其177-234位的核苷酸缺失, 导致 59-78 位的氨基酸缺失,即其8 ku 结构域丧失 了完整性,这种截短的蛋白表达异常,导致其在 EC9706细胞中表达于整个细胞表达,与野生型的核内 表达明显不同. 我们推测其丧失了与损伤 DNA 结合的 功能,故不能完成其修复受损 DNA 功能,也可能丧失 了整个聚合酶的功能. 我们继续进行转染细胞的生长 曲线和细胞周期的测定,发现 EC9706-wtpo1β细胞 的生长速度比未转染细胞和EC9706-mtpolβ细胞减 慢(产0.05),但EC9706-mtpolβ细胞则与EC9706细 胞和EC9706-neo<sup>r</sup>细胞相比无显著差别(P>0.05). DNA 倍体分析提示转染前后均为近二倍体各组间无明显差 异(P>0.05). 我们知道,正常细胞的 SPF 是低增殖 的,SPF 值越高,肿瘤的恶性度越高.恶性肿瘤有较 高的增殖比率<sup>[14]</sup>, EC9706-wtpo1β细胞SPF值明显 降低 (P<0.05),但 EC9706—mtpol β 细胞 SPF 值却变化不大 (P>0.05).NANDAN  $[^{15}]$  曾在结直肠、乳腺癌中发现 208-236 氨基酸缺失  $(87\ bp)$ ,其测定 DNA pol β 活性结果显示:野生型转染的Hela细胞的 DNA pol β 活性是未转染细胞的 [106] 和 [106] 和

因此,用野生型的 DNA 聚合酶 β 去转染肿瘤细胞,可以减缓细胞的增殖,降低恶性度,有望进一步深入研究运用于人类的肿瘤生物治疗.

#### 4 参考文献

- 1 Srivastava DK, Husain I, Arteaga CL, Wilson SH. DNA polymerase  $\beta$  expression differences in selected human tumors and cell lines. *Carcinogenesis* 1999;20:1049-1054
- 2 董子明. DNA 聚合酶β的研究现状. 郑州大学学报 2003;38:477-480
- 3 Iwanaga A, Ouchida M, Miyazaki K, Hori K, Mukai T. Functional mutation of DNA polymerase beta found in human gastric cancer-inability of the base excision repair in vitro. Mutat Res 1999;435:121-128
- 4 Matsuzaki J, Dobashi Y, Miyamoto H, Ikeda I, Fujinami K, Shuin T, Kubota Y. DNA polymerase beta gene mutations in human bladder cancer. *Mol Carcinog* 1996;15:38-43
- 5 Dong Z, Zhao G, Zhao Q, Yang H, Xue L, Tan X, Zheng N. A study of DNA polymerase beta mutation in human esophageal cancer. Zhonghua Yixue Zazhi 2002;82:899-902
- 6 萨母布鲁克, D. W. 拉塞尔. 分子克隆实验指南. 第三版. 北京: 科学出版社, 2002: 889-942
- 7 D. L. 斯佩克特, R. D. 戈德曼, L. A. 莱因万德. 第三版. 细胞实验 指南. 北京: 科学出版社, 2001:781-792
- 8 Miller BA, Barber DL, Bell LL, Beattie BK, Zhang MY, Neel BG, Yoakim M, Rothblum LI, Cheung JY. Identification of the erythropoietin receptor domain required for calcium channel activation. J Biol Chem 1999;274:20465-20472
- 9 Chalfie M, Tu Y, Euskirchen G, Ward WW, Prasher DC. Green fluorescent protein as a marker for gene expression. *Science* 1994;263:802-805
- 10 刘默芳, 王恩多. 绿色荧光蛋白. 生物化学与生物物理进展 **2000**; 27:238-243
- 11 Kozak M. An analysis of 5'-noncoding sequences from 699 vertebrate messenger RNAs. Nucleic Acids Research 1987;15: 8125-8148
- 12 于廷曦,朱应葆,童坦君. HR24L基因编码的蛋白质定位于细胞核内并参与细胞周期的调节. 癌症 2001;20:453-459
- 13 王谷亮, 余应年. DNA 聚合酶 β 可能参与了更广泛的细胞反应并引起遗传不稳定. 中国病理生理杂志 2002;18:427-432
- 14 Koss L G, Czerniak B, Herz F, Wersto RP. Flow cytometric measurements of DNA and other cell components in human tumors: a critical appraise. *Hum Pathol* 1989;20:528-531
- 15 Bhattacharyya N, Banerjee S. A variant of DNA polymerase β acts as a dominant negative mutant. Proc Natl Acad Sci USA 1997;9:10324-10329

编辑 潘伯荣 审读 张海宁