

# 新法制备含 VEGF 启动子驱动的 CD/TK 融合基因重组腺病毒

黄元媛<sup>1</sup> 黄宗海<sup>1</sup> 袁建发<sup>1</sup> 袁福祥<sup>1</sup> 袁文宇<sup>1</sup> 郑全<sup>1</sup> 袁小燕<sup>2</sup> 第一军医大学珠江医院<sup>1</sup> 普通外科袁中心实验室<sup>2</sup> 广东 广州 510282

**摘要** 目的 应用简化的细菌内同源重组法高效制备含血管内皮细胞生长因子(VEGF)启动子驱动的 CD/TK 融合基因重组腺病毒。方法 先以氯化钙法替代电穿孔法将腺病毒基因组质粒 pAdEasy-1 导入 BJ5183 细菌袁制备 BJ5183-pAdEasy-1 细菌。再以后者作感受态细菌袁与线性化的转移质粒 pAdtrack-VEGFP-CDglyTK 进行同源重组袁获得重组腺病毒质粒 pAdEasy-VEGFP-CDglyTK。袁染 293 细胞袁制备含 VEGF 启动子驱动的 CD/TK 融合基因重组腺病毒。结果 构建重组腺病毒质粒的成功率为 60% (6/10)。袁染 293 细胞后 7~12 d 可收获病毒。结论 简化的细菌内同源重组法简便易行袁重组效率较高袁易于推广应用。

**关键词** 腺病毒载体<sup>1</sup> 血管内皮细胞生长因子<sup>1</sup> 启动子<sup>1</sup> 基因治疗<sup>1</sup> 肿瘤<sup>1</sup>

中图分类号 R737.1 文献标识码 A 文章编号 1000-2588(2004)01-0117-04

An easier method for generating recombinant adenovirus containing CD/TK fusion gene driven by vascular endothelial growth factor promoter

HUANG Yuan-yuan<sup>1</sup>, HUANG Zong-hai<sup>1</sup>, CHEN Jian-fa<sup>1</sup>, TANG Fu-xiang<sup>1</sup>, YANG Wen-yu<sup>1</sup>, ZHENG Quan<sup>1</sup>, CHE Xiao-yan<sup>2</sup>

Department of General Surgery<sup>1</sup>, Central Laboratory<sup>2</sup>, Zhujiang Hospital, First Military Medical University, Guangzhou 510282, China

**Abstract:** Objective To efficiently construct the recombinant adenovirus containing CD/TK fusion gene driven by vascular endothelial growth factor (VEGF) promoter using improved homologous recombination in bacteria. Methods Chemical transformation, instead of electroporation, of the plasmid pAdEasy-1 into E.coli BJ5183 strain was performed to prepare BJ5183-pAdEasy-1 as the competent bacterium, in which pAdEasy-1 and pAdtrack-VEGFP-CDglyTK were recombined. Finally, the recombinant adenovirus of AdVEGFP-CDglyTK was constructed by tranfecting 293 cells with linearized adenoviral genomes of pAdEasy-VEGFP-CDglyTK. Results This new transformation procedure generated recombinant plasmids in a yield of 60% (6/10), and the adenovirus AdVEGFP-CDglyTK was harvested 7-12 d after transfection. Conclusion The improved homologous recombination in bacteria is efficient, convenient and easy to be carried out.

**Key words:** adenovirus vector; vascular endothelial growth factor promoter; gene therapy; neoplasm

重组腺病毒因其感染细胞谱广袁病毒滴度高袁基因转移率高袁适合体内基因转移等特点已被广泛应用于恶性肿瘤的基因治疗。但无论是细胞内同源重组法还是细菌内同源重组法都存在成功率低袁操作技术和实验设备要求高等缺陷袁不适合在普通实验室开展袁在一定程度上限制了重组腺病毒载体的应用和发展。<sup>1-3</sup> 本研究改进了传统的细菌内同源重组法袁以简单的化学方法替代电穿孔法袁先把腺病毒基因组质粒 pAdEasy-1 导入 BJ5183 细菌袁筛选出 BJ5183-

pAdEasy-1 细菌袁再与线性化的转移质粒同源重组袁既提高了重组效率袁简化了实验步骤袁降低了操作难度和设备要求袁便于重组腺病毒制备技术的推广应用。作者应用该法制备含血管内皮细胞生长因子 VEGF 启动子驱动的 CD/TK 融合基因重组腺病毒袁取得了良好的效果。

## 1 材料与方法

### 1.1 材料

穿梭质粒 pAdtrack 袁腺病毒基因组质粒 pAdEasy-1 和大肠杆菌 BJ5183 由 Bert Vogelstein 博士惠赠<sup>4</sup>; EGFP-1-SV-VEGFP 由 Jiro Kishimoto 博士惠赠<sup>5</sup>; REP8-TK 由 Jay Kolls 博士惠赠<sup>6</sup>; MD18-t 载体购自大连宝生物公司<sup>7</sup>; cDNA3 袁 M109 细菌由第一军医大学细胞生物教研室提供<sup>8</sup>; 93 细胞由第一军医大学病理生理教研室提供<sup>9</sup>; 各种内切酶和 T4DNA 连接酶购自 New England Biolabs 公司<sup>10</sup>; Taq PCR

收稿日期 2003-06-28

基金项目 国家“973”计划生物和现代农业技术研究基金(2001AA217171)袁广东省自然科学基金重点项目(013072)

Supported by Biological and Modern Agriculture Technology Research Foundation of National “973” Project of China (2001AA217171) and Natural Science Foundation of Guangdong Province (013072)

作者简介 黄元媛,女,1978年生,2003年毕业于第一军医大学袁硕士袁师袁电话 20-61643211

Master Mix 购自 QIAGEN 公司 DMEM 胎牛血清和转染试剂 LipofectAMINE2000 购自 Gibco 公司 CD 和 TK 的引物合成和 DNA 序列的测定由上海申友生物技术有限公司完成。

## 1.2 方法

1.2.1 pAdtrack-VEGF-CDglyTK 转移质粒的构建 根据 Rogulski 等[5]的方法以 JM109 细菌基因组为模板用 Taq PCR Master Mix 扩增 E.coli CD 并在其上下游分别引入 Hind 芦和 BamH 玉酶切位点。E.coli CD 上下游引物分别为 5'-GGGAAGCTTAGGCTAG CAATGTCGAATAACGCT-3' 和 5'-GGGGATC- CTC CACGTTGTAATCGATGGCTTC-3'。扩增 PCR 反应参数为 98 益变性 5 min，4 益 40 s，8 益 40 s，2 益 1 min，共 28 个循环，2 益 10 min 延伸，2 h 保存。HSV-TK 则以 pREP8-TK 为模板并上下游分别引入 BamH 玉和 Xba 玉的酶切位点。HSV-TK 的上下游引物分别为 5'-GGGGATCCGGCGGGCGGTGGA GGAGGGGGTATGGCTTCGTAC-3' 和 5'-GGGTC- TA GATTAGTTAGCCTCCCCATCTC-3'。扩增 PCR 反应参数为 98 益变性 5 min，4 益 40 s，0 益 40 s，72 益 1 min，共 28 个循环，2 益 10 min 延伸，2 h 保存。扩增产物分别与 T 载体 pMD 18-T 连接构建质粒 pMD 18-CD 和 pMD 18-TK。上海申友生物技术有限公司测序鉴定正确后，分别以上述限制性内切酶切下 CD 基因片段和 TK 基因片段，然后连接于以相同酶切处理的 pcDNA3 上，构建 pcDNA3-CDglyTK。再用 Hind 芦和 Pvu 域切下一长约 2.6 kb 含 poly A 尾的片段。CDglyTK-pA 用 Not 玉和 Xho 玉将 VEGF 启动子从 pEGFP-1-SV-VEGFP 上切下并连接于穿梭质粒 pAdtrack，获得 pAdtrack-VEGFP。用 Xba 玉将前者切开，再以 Klenow 玉补平粘性末端，而后用 Hind 芦处理该载体，最后连接片段 CDglyTK-pA，构建转移质粒 pAdtrack-VEGFP-CDglyTK。

1.2.2 BJ5183 pAdEasy-1 感受态细菌的制备 取约 50 ng pAdEasy-1 转化 BJ5183 细菌，并用含 100 濮/ml 氨苄青霉素和 100 濮/ml 链霉素的 LB 琼脂平板筛选。置于 37 益 37% CO<sub>2</sub> 培养箱中 12~16 h 后，挑取 10~20 个菌落分别置于 2 ml 含上述浓度抗生素的 LB 培养基中，在 37 益恒温箱中振荡培养 10~15 h。由于 pAdEasy-1 在 BJ5183 细菌内易发生重组或突变，所以抽提质粒后用 Hind 芦进行酶切鉴定，并与 pAdEasy-1 对比。大小与 pAdEasy-1 相同且不能被 Hind 芦消化的为正确的质粒。用氯化钙法将 BJ5183 pAdEasy-1 细菌制成感受态细菌，用于下一步实验。用 20%~30% 甘油保存剩余的 BJ5183 pAdEasy-1 细菌于 -70 益冰箱。

### 1.2.3 pAdEasy-VEGFP-CDglyTK 重组腺病毒质粒的

构建 用 Pme 玉线性化转移质粒 pAdtrack-VEGFP-CDglyTK 遥灭活 Pme 玉，100~500 ng 线性化质粒转化 BJ5183 pAdEasy-1 感受态细菌，并用含 25 濡/ml 卡那霉素的 LB 琼脂平板筛选。置于 37 益 37% CO<sub>2</sub> 培养箱中培养 16~20 h。因为重组的腺病毒质粒具有卡那霉素抗性，且含有重组质粒的细菌生长相对缓慢，所以在挑选菌落时要选取最小的 10~20 个菌落进行扩增。提取质粒，并与 pAdtrack-VEGFP-CDglyTK 和 pAdEasy-1 一起在 0.6% 的琼脂糖中电泳，并进一步用 Pac 玉酶切鉴定。将所需细菌进行进一步扩增，抽提质粒，准备转染 293 细胞。

1.2.4 制备含 VEGFP-CDglyTK 的重组腺病毒 以含 10% 胎牛血清的 DMEM，7 益 37% CO<sub>2</sub> 培养 293 细胞，当细胞密度达 50%~70% 时参照 He 等[6]的方法和 LipofectAMINE2000 说明书进行 pAdEasy-VEGFP-CDglyTK 的转染。然后通过荧光显微镜观察 GFP 的表达情况。7~12 d 后刮下细胞，用冻融法收集病毒上清。PCR 鉴定重组腺病毒。

## 2 结果

### 2.1 转移质粒 pAdtrack-VEGFP-CDglyTK 的鉴定

在转移质粒 pAdtrack-VEGFP-CDglyTK 的构建过程中，主要采用酶切和测序的方法进行鉴定。将 PCR 所得的 CD 片段和 TK 片段分别连于 T 载体 pMD 18-T，进行测序。选择序列和片段方向正确的质粒进行下一步实验。然后，将 CD 片段（约 1.3 kb）连接到 pcDNA3 上，用 Hind 芦和 BamH 玉鉴定。选取正确的质粒，连接 TK 片段（约 1.1 kb）。构建含融合基因的 pcDNA3-CDglyTK。该步以 BamH 玉和 Xba 玉鉴定。用 Not 玉和 Xho 玉切下 pEGFP-1-SV-VEGFP 上的 VEGF 启动子，并与 pAdtrack 相连。再以相同的酶切鉴定。因为 pAdtrack 上无转录所需的 polyA，所以用 Hind 芦和 Pvu 域把 pcDNA3 上的 CD/TK 融合基因连同 Xba 玉位点和 polyA 一起切下（约 2.6 kb）。与正确的 pAdtrack-VEGFP 相连，构建转移质粒 pAdtrack-VEGFP-CDglyTK。用 Hind 芦和 Xba 玉鉴定。

### 2.2 pAdEasy-VEGFP-CDglyTK 重组腺病毒的鉴定

由于 BJ5183 pAdEasy-1 细菌不具备卡那霉素抗性，因此转化转移质粒后，获得卡那霉素抗性的细菌只有两种。一种含重组质粒 pAdEasy-VEGFP-CDglyTK（约 46.6 kb），另一种含未重组的转移质粒 pAdtrack-VEGFP-CDglyTK（约 13.2 kb）。两者可以琼脂糖电泳区分。重组成功率为 60%。为进一步鉴定，根据 AdEasy-1 系统的特点，用 Pac 玉酶切重组质粒，可产生 2 条 DNA 片段，其中小片段约为 3.0 kb。

3 痘线性化的病毒质粒转染 293 细胞后可在荧光显微镜下直接观察 漏图 4 痘~12 d 后便可收集病毒袁 PCR 鉴定结果遥

### 3 讨论

改良的细菌内同源重组法构建重组腺病毒的方法简单有利于腺病毒载体的推广应用。在基因治疗中，重组腺病毒是应用最广泛的载体之一。其优点为院(1)宿主细胞谱广，既能感染分裂期细胞，又能感染静止期细胞；(2)病毒滴度高，一般可高达  $1 \times 10^{11}/\text{ml}$  以上；(3)外源基因的表达效率较高；(4)病毒 DNA 不整合入宿主细胞的基因组，致突变的可能性很小，致癌危险性极低；(5)适合体内基因直接转移；(6)易于浓缩。在早期，人们采用细胞内同源重组法将外源

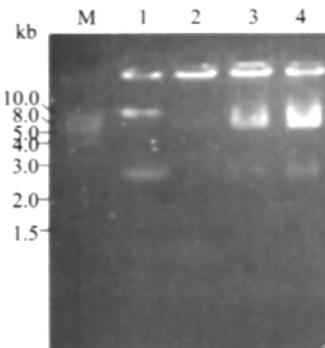


图 1 pAdtrack-VEGFP-CDglyTK 及 pAdtrack-VEGFP 的酶切鉴定

Fig.1 Endonuclease digestion map of pAdtrack-VEGFP-CDglyTK and pAdtrack-VEGFP  
M: DNA ladder; Lane 1: CD/TK fusion gene (2.4 kb) and pAdtrack-VEGFP (10.8 kb, Hind<sub>III</sub>/Xba<sub>I</sub>); Lanes 2-4: VEGF promoter (2.5 kb) and pAdtrack (8.3 kb, Not<sub>I</sub>/Xho<sub>I</sub>), of which lanes 3 and 4 are positive

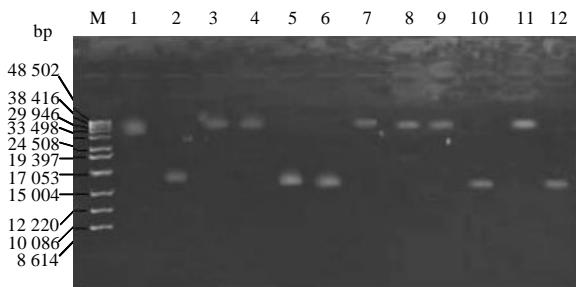


图 2 卡那霉素抗性细菌质粒的电泳图谱

Fig.2 Electrophoretic analysis of the bacterial plasmids with kanamycin resistance

M: DNA Ladder; Lanes 1-10: Bacterial plasmids with kanamycin resistance, of which 2, 5, 6 and 10 were pAdtrack-VEGFP with all the other lanes being pAdEasy-VEGFP-CdglyTK; Lane 11: pAdEasy-1 (about 33.4 kb); Lane 12: pAdtrack-VEGFP-CdglyTK (about 13.2 kb)

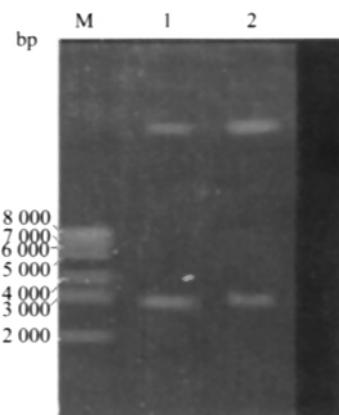


图 3 重组腺病毒质粒的酶切图谱 漏ac玉

Fig.3 Endonuclease digestion of the recombinant adenovirus plasmids (Pac玉)

M: DNA Ladder; Lanes 1-2:  
pAdEasy-VEGFP-CDglyTK(Pac玉)

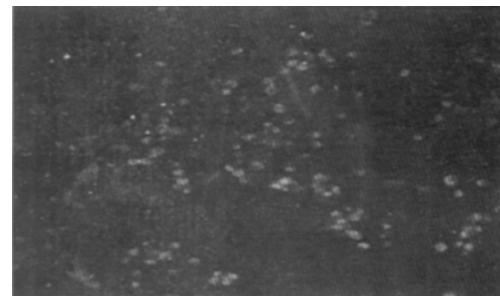


图 4 线性化 pAdEasy-VEGFP-CDglyTK 转染 293 细胞后病毒包装情况

Fig.4 Generation of adenovirus after linearized pAdEasy-VEGFP-CDglyTK was transfected into 293 cells.

基因片段与去除了个别基因的腺病毒基因组共转染一种人类胚肾细胞，成功地制备了重组腺病毒。但该方法成功率低，步骤繁琐，工作量大，实验周期长。只有少数实验室能完成制备工作。为简化方法，缩短周期，Zogulski 等的研究小组开创了细菌内同源重组法。先用电穿孔法把目的基因和腺病毒基因组质粒 pAdEasy-1 导入 BJ5183 细菌进行同源重组，再筛选出正确的重组腺病毒质粒转染 293 细胞，完成腺病毒的包装。该方法的成功率仍然较低，约 12%。且实验要求特殊的电穿机及相关技术，不易在普通实验室推广应用。因此，本实验以氯化钙法替代电穿孔法导入目的基因及 pAdEasy-1，并借鉴 Zeng 等的两步法制备重组腺病毒质粒，使成功率提高到 60%，进一步简化了实验步骤，大大降低了操作难度和设备要求，缩短了实验周期，便于腺病毒制备技术的推广应用。

以 VEGF 启动子驱动 CD/TK 融合基因重组腺病毒可用于多种恶性肿瘤自杀基因疗法的研究。缺氧是

实体瘤的共同特点是缺氧条件下产生的多种细胞因子可促使肿瘤新生血管形成而后者则是肿瘤生长转移的重要促进因素。在这些细胞因子中 VEGF 受到广泛重视。它是已知最强的促血管内皮细胞有丝分裂原。VEGF 过度表达于乳腺癌、肺癌、大肠癌、神经胶质瘤、卵巢癌、肝癌等。多种恶性肿瘤在正常组织细胞中表达甚少或不表达。已有实验证明 VEGF 在缺氧条件下启动子的效率可以增强 2~3 倍。因此，VEGF 启动子驱动 CD/TK 融合基因能够使融合基因靶向表达于肿瘤细胞，从而提高其治疗效果。减少自杀基因和腺病毒扩散对正常组织的损伤，并可用于多种恶性肿瘤自杀基因疗法的研究。为今后的深入研究奠定基础。

## 参考文献院

- 1 郑权, 黄宗海, 汤福祥, 等. 应用两步氯化钙转化法高效制备双自杀基因重组腺病毒. 第一军医大学学报, 2003, 23(6): 575-7.  
 Zheng Q, Huang ZH, Tang FX, et al. Highly efficient construction of recombinant adenovirus containing double suicide gene driven by cytomegalovirus promoter using two-step CaCl<sub>2</sub> transformation method. J First Mil Med Univ/Di Yi Jun Yi Da Xue Xue Bao, 2003, 23(6): 575-7.
- 2 汤福祥, 郑权, 黄宗海, 等. 应用改进的 AdEasy 系统制备重组腺病毒. 第一军医大学学报, 2003, 23(5): 501-3.  
 Tang FX, Zheng Q, Huang ZH, et al. Construction of recombinant adenovirus using modified AdEasy system. J First Mil Med Univ/Di Yi Jun Yi Da Xue Xue Bao, 2003, 23(5): 501-3.
- 3 周忠江, 刘伊丽, 吴平生. 带信号肽人血管内皮生长因子基因 VEGF121 及 VEGF165 载体的克隆. 第一军医大学学报, 2002, 22(2): 111-3.  
 Zhou ZJ, Liu YL, Wu PS, et al. Cloning of expression vector for VEGF121 and VEGF165 genes encoding human vascular endothelial growth factor. J First Mil Med Univ/Di Yi Jun Yi Da Xue Xue Bao, 2002, 22(2): 111-3.
- 4 胡贵方, 吴小兵, 俞守义, 等. 含乙型肝炎表面抗原基因重组腺相关病毒的构建及其基因的表达和功能初步研究. 第一军医大学学报, 2003, 23(6): 553-6.  
 Hu GF, Wu XB, Yu SY, et al. Construction of recombinant adenovirus carrying hepatitis B surface antigen gene and preliminary study of the gene expression and function. J First Mil Med Univ/Di Yi Jun Yi Da Xue Xue Bao, 2003, 23(6): 553-6.
- 5 Rogulski KR, Kim JH, Kim SH, et al. Gloma cells transduced with an Escherichia coli CD/HSV-1 TK fusion gene exhibit enhanced metabolic suicide and radiosensitivity. Hum Gene Ther, 1997, 8(1): 73-85.
- 6 He TC, Zhou S, da Costa LT, et al. A simplified system for generating recombinant adenoviruses. Proc Natl Acad Sci USA, 1998, 95(5): 2509-14.
- 7 Zeng M, Smith SK, Siegel F, et al. AdEasy system made easier by selecting the viral backbone plasmid preceding homologous recombination. Biotechniques, 2001, 31(2): 260-2.
- 8 敬静, 赵扬冰, 李宏江, 等. 乳腺癌血管内皮生长因子表达的预后意义. 西华医科大学学报, 2001, 32(4): 566-8.  
 Jing J, Zhao BY, Li HJ, et al. The prognostic value of vascular endothelial growth factor in breast cancer. Western China Med Univ J, 2001, 32(4): 566-8.
- 9 Ohta Y, Ohta N, Tamura M, et al. Vascular endothelial growth factor expression in airways of patients with lung cancer: a possible diagnostic tool of responsive angiogenic status on the host side. Chest, 2002, 121(5): 1624-7.
- 10 Cascinu S, Graziano F, Valentini M, et al. Vascular endothelial growth factor expression, S-phase fraction and thymidine synthase quantitation in node-positive colon cancer: relationships with tumor recurrence and resistance to adjuvant chemotherapy. Ann Oncol, 2001, 12(2): 239-44.
- 11 Machein MR, Plate KH. VEGF in brain tumors. J Neurooncol, 2000, 50(1-2): 109-20.
- 12 Orre M, Rogers PA. VEGF, VEGFR-1, VEGFR-2, microvessel density and endothelial cell proliferation in tumours of the ovary. Int J Cancer, 1999, 84(2): 101-8.
- 13 Suzuki K, Hayashi N, Miyamoto Y, et al. Expression of vascular permeability factor/vascular endothelial growth factor in human hepatocellular carcinoma. Cancer Res, 1996, 56(13): 3004-9.
- 14 Koshikawa N, Takenaga K, Tagawa M, et al. Therapeutic efficacy of the suicide gene driven by the promoter of vascular endothelial growth factor gene against hypoxic tumor cells. Cancer Res, 2000, 60(11): 2936-41.