

23 卷 3 期  
2007 年 5 月生物工程学报  
*Chinese Journal of Biotechnology*Vol. 23 No. 3  
May 2007

## 一种新型融合蛋白(RGD)3/tTF 的基因表达与活性分析

# Gene Expression and Activities Analysis of a New Fusion Protein (RGD)3/tTF

颜江华<sup>\*</sup>, 杨桂旺, 王阶平, 吴 娜, 庄国洪YAN Jiang-Hua<sup>\*</sup>, YANG Gui-Wang, WANG Jie-Ping, WU Na and ZHUANG Guo-Hong

厦门大学医学院抗癌研究中心, 厦门 361005

Cancer Research Center of Medical School, Xiamen University, Xiamen 361005, China

**摘要** 为了发展一种新型的融合蛋白(RGD)3/tTF 用于肿瘤血管的选择性栓塞治疗, 利用 PCR 技术重组(RGD)3/tTF 融合基因, 克隆于 pET22 b(+)载体, 表达于 *E. coli* BL21(DE<sub>3</sub>)。用镍柱纯化融合蛋白。凝血实验与 F<sub>v3</sub> 活化实验检测融合蛋白 tTF 组分的活性。间接 ELISA 分析(RGD)3/tTF 与 F<sub>v3</sub> 的特异结合能力。pET22 b(+)/RGD3/tTF 重组质粒成功获得并表达于 *E. coli* BL21(DE<sub>3</sub>)。纯化蛋白(RGD)3/tTF 能有效诱发血液凝固, 活化 F<sub>v3</sub>。(RGD)3/tTF 与 F<sub>v3</sub> 的特异结合能力比 RGD/tTF 提高了 32%。新型融合蛋白(RGD)3/tTF 已在 *E. coli* 系统成功表达, 表达蛋白保持 tTF 的活性并显示比 RGD/tTF 更高的与 F<sub>v3</sub> 的结合能力。

**关键词** tTF, RGD, 融合蛋白, 凝血**中图分类号** R392.11    **文献标识码** A    **文章编号** 1000-3061(2007)03-0409-04

**Abstract** To develop a new fusion protein (RGD)3/tTF for the therapy of the selective thrombosis of tumor blood vessels. The fused gene (RGD)3/tTF was reconstructed by PCR, was cloned into vector pET22 b(+), and expressed in *E. coli* BL21 (DE<sub>3</sub>). The fusion protein was purified through Nickel-affinity chromatography column. The tTF activity of the fusion protein was detected by clotting assay and F<sub>v3</sub> activation assay. The specific binding of (RGD)3/tTF to F<sub>v3</sub> was analyzed by indirect ELISA. The recombinant plasmid pET22 b(+)/RGD3/tTF was obtained and expressed in *E. coli* BL21(DE<sub>3</sub>). The purified fusion protein could induce blood coagulation, activate F<sub>v3</sub>. The ability of (RGD)3/tTF binding specifically to F<sub>v3</sub> was increased by 32%, compared with RGD/tTF. A new fusion protein (RGD)3/tTF was successfully expressed in *E. coli* BL21 (DE<sub>3</sub>). The expressed proteins retained tTF activity and showed a higher binding to F<sub>v3</sub> than that of RGD/tTF.

**Key words** tTF, RGD, fusion protein, coagulation

整合素 F<sub>v3</sub>/F<sub>v5</sub> 等参与血管内皮细胞的迁移和血管生成, 在静息血管内皮细胞不表达或少量表达, 在肿瘤血管内皮细胞则高度表达, 可作为肿瘤血管

内皮细胞特异性标志物和药物靶向治疗的靶点。含有 RGD(Arg-Gly-Asp) 序列的多肽可以特异性识别并结合增殖内皮细胞的 F<sub>v3</sub>/F<sub>v5</sub>。RGD-4C 是 Ruoslahti

Received: October 16, 2006; Accepted: November 27, 2006.

This work was supported by the grants from the Fujian Natural Fund (No. C0410004), and the Xiamen University Innovation Fund for Science and Technology (No. XDJKCX20053026).

\* Corresponding author. Tel: +86-592-2186980; Fax: +86-592-2186731; E-mail: jhyan@xmu.edu.cn

福建省自然科学基金(No. C0410004)和厦门大学科技创新基金资助(No. XDJKCX20053026)。

等<sup>[1]</sup>用噬菌体表面展示肽库技术成功地筛选出的对<sub>v 3</sub>有高亲和力的配体。并已作为化学药物的载体成功用于肿瘤血管的靶向治疗<sup>[2]</sup>。截短组织因子(truncated Tissue Factor, tTF)是外源性凝血通路的促发因子,已被作为效应因子用于诱发肿瘤血管栓塞<sup>[3]</sup>。为发展新型的选择性栓塞肿瘤血管的药物,我们利用基因工程技术构建表达了载体 RGD-4C 与效应因子 tTF 的融合蛋白<sup>[4]</sup>,发现 RGD/tTF 融合蛋白可以选择性诱发肿瘤血管栓塞,但由于单一配体 RGD 与受体(<sub>v 3</sub>)的亲和力相对较低,其融合蛋白的抗肿瘤效果并不理想。为了改善 RGD/tTF 融合蛋白与<sub>v 3</sub>亲和力,我们设计合成 3 个串联 RGD 与 tTF 的融合基因(RGD 3/tTF),成功表达于大肠杆菌,并对其表达产物活性做初步分析。

## 1 材料与方法

### 1.1 材料

**1.1.1 菌株和质粒:**大肠杆菌 BL21 (DE<sub>s</sub>)由本室保藏、质粒 pET22 b (+) 购自 Novagen 公司、tTF/pSK (+) 质粒由美国南加州大学 Epstein 教授惠赠。

**1.1.2 工具酶及试剂:**工具酶购自 NEB 公司,DNA 纯化试剂盒为 OMEGA 公司产品,DNA 序列分析由上海博亚公司完成。鼠抗 6 × His mAb 和 HRP 标记的羊抗鼠 IgG 购自上海生工公司,S2222 为上海申海生化科技公司生产,<sub>v 3</sub>、F 和 F 购自 Sigma 公司。

**1.1.3 引物:**由上海生工合成。根据 tTF cDNA 序列设计扩增 tTF 的引物,P1(上游引物):TCTGCCACTACAAATACTGTGGC 和 P2(下游引物):TTCTCTGAATTCCCCCTTCTCC。根据文献[1]设计含有 3 个 RGD-4C(CDCRGDCFCGGGGS)的寡核苷酸 P3:CATAACCATGGGC (TGGGATTGTCGGGAGATTGCT  
TCTGCGGTGGAGCCGGGTCT),TCTGCCACTACAAATAC(其中划线部分为含 RGD-4C 序列,波浪线部分为 tTF 5' 端序列)。利用引物:P4:CATAACCATGGGCT GCGATTGTC 和 P5:CTACCTCGAGTTCCTCTGAATTCCC  
CTTCTCTCC 在融合基因两端分别引入内切酶位点 Nco 和 Xho。

### 1.2 方法

**1.2.1 融合基因(RGD 3/tTF)的构建:**以 tTF/pSK (+) 为模板,P1 和 P2 为引物,常规 PCR 扩增 tTF 基因。在 PCR 反应体系中加入 tTF 基因产物和引物 P3(含(RGD-4C 3)),退火融合得到(RGD 3/tTF)模板

(94 预变性 5min,94 变性 30s,72 退火延伸 1min,循环 5 次);再加入引物 P4、P5 扩增(RGD 3/tTF 融合基因并在 5 和 3 端分别引入 Nco 和 Xho 内切酶位点(94 变性 30s,60 退火 30s,72 延伸 50s,循环 30 次,72 延伸 5min))。1% 琼脂糖凝胶鉴定、DNA 胶纯化试剂盒回收纯化目的片段。

**1.2.2 重组质粒的构建及转化:**将纯化的(RGD 3/tTF PCR 产物及载体 pET22 b (+) 分别用 Nco 和 Xho 进行双酶切,胶分离纯化回收,T4 DNA 连接酶于 16 连接过夜,连接产物转化 E. coli BL21 (DE<sub>s</sub>),氨苄青霉素选择性培养板初筛,挑单菌落用 pET22 b (+) 克隆基因测序引物及 P4、P5 分别进行菌液 PCR 筛选,阳性克隆送上海博亚公司测序。

**1.2.3 融合蛋白的表达及纯化:**挑含正确重组质粒(RGD 3/tTF/pET22 b (+) 的单菌落 37 培养过夜,按 1 100 稀释至 LB 中扩大培养后,通过不同的诱导时间和 IPTG 浓度优化其表达条件。以最佳培养条件扩大培养。由于 pET22b (+) 表达的(RGD 3/tTF 融合蛋白 C 端带有 6 × His 标签,目的蛋白纯化方法参照 Amersham Pharmacia Biotech 公司的镍柱蛋白纯化操作手册进行。纯化蛋白用 12% SDS-PAGE 分析,并用干性蛋白转移电泳将纯化蛋白转移至硝酸纤维素膜上,加鼠抗 6 × His 抗体,37 温育 1h,再加入 HRP 标记的羊抗鼠 IgG,37 温育 30min,DAB 显色 10min,数码相机拍照记录结果。纯化蛋白用 0.01mol/L PBS 透析复性。

### 1.2.4 融合蛋白 tTF 部分的活性鉴定:

**凝血实验:**参照 Haubitz 等<sup>[5]</sup>凝血实验方法并稍作修改,用 3.8% 的柠檬酸钠处理新鲜小鼠血液,4000r/min 离心,留血浆。凝血板每孔加血浆 30μL,分别加系列浓度的(RGD 3/tTF 和终浓度为 12.5mmol/L 的 CaCl<sub>2</sub>,并设 RGD/tTF、(RGD 3/tTF 和 CaCl<sub>2</sub> 的对照组,室温下记录从加入 CaCl<sub>2</sub> 至血浆开始出现不流动的时间。

**F 活化实验——比色法<sup>[6]</sup>:**TF-F-a 复合物活化 F 可以使 S2222(多肽对硝基苯胺复合物)分解为多肽和对硝基苯胺,后者在 405nm 有吸收峰,测 OD<sub>405nm</sub> 可以间接反映 TF 活性水平。在 Tris 缓冲液中加系列浓度的(RGD 3/tTF 或 BSA,加 100nmol/L F,37 温育 10min,加 F 至终浓度 5nmol/L,室温温育 10min,加入 100mmol/L EDTA 终止反应,加 2nmol/L 生色底物 S2222,在 3min 之内用酶标仪测 OD<sub>405nm</sub>。

**1.2.5 (RGD)3/tTF 与  $\text{v}_3$  特异性结合实验**: RGD/tTF 融合蛋白 C 末端带  $6 \times \text{His}$  标签, 参照 Kessler 等<sup>[7]</sup>方法用间接 ELISA 分析 RGD/tTF 与  $\text{v}_3$  相结合的特异性。96 孔板包被  $\text{v}_3$  ( $5\mu\text{g}/\text{mL}, 50\mu\text{L}/\text{孔}$ ) 过夜, 1% BSA 封闭 ( $200\mu\text{L}/\text{孔}$ ), 分别加入倍比稀释的 RGD/tTF ( $0.75 \sim 6\mu\text{mol}/\text{L}$ ), 相应浓度的 tTF/His 做对照, 于 4℃ 过夜。加入鼠抗  $6 \times \text{His}$  mAb, 37℃ 温育 1h, 再加入 HRP 标记的羊抗鼠 IgG, 37℃ 温育 30min, TMB 显色 10min, 加  $2\text{mol}/\text{L} \text{H}_2\text{SO}_4$  终止反应, 测定  $OD_{405\text{nm}}$  值。每步骤间用 PBST 洗 5 次, 每次 3min。

## 2 结果

### 2.1 (RGD)3/tTF 的 PCR 组装

以质粒 tTF/pSK(+) 为模板 PCR 扩增获得大小为 657 bp 的 tTF, 再与含 RGD-4C 的引物 P3 退火融合, 得到 RGD/tTF 模板, 经 PCR 扩增获得 RGD/tTF 产物, 1% 琼脂糖凝胶电泳分析, 约在 800bp 处见单一一条带, 其大小与理论计算值 (795bp) 一致 (见图 1)。

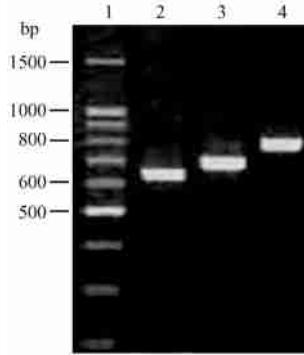


图 1 (RGD)3-tTF PCR 产物 1% 琼脂糖凝胶电泳

Fig. 1 Analysis of PCR products by agarose gel electrophoresis  
1: DNA marker; 2: PCR product of tTF; 3: PCR product of RGD-tTF;  
4: PCR product of (RGD)3-tTF.

### 2.2 重组质粒的鉴定

经氨苄青霉素抗性初筛, PCR 筛选阳性克隆送上海博亚公司测序, 经核苷酸序列和蛋白编码分析获得一正确重组质粒克隆。

### 2.3 融合基因(RGD)3/tTF 在 E. coli BL21(DE<sub>s</sub>) 中的表达

含有融合基因(RGD)3/tTF 的 DE<sub>s</sub> 重组子经系列浓度 IPTG 诱导表达, 发现 IPTG 终浓度达  $0.1\text{mmol}/\text{L}$  时, 目的蛋白表达量已达最大; 再增加 IPTG 浓度, 目的蛋白表达量增加不明显 (见图 2)。以  $0.2\text{mmol}/\text{L}$  IPTG 探测最佳诱导时间, 发现于 37℃ 诱导 6h 为最佳, 延长时间表达量未见明显增加 (见

图 3)。目的蛋白主要以包涵体形式表达, 经镍柱纯化, 12% SDS-PAGE 电泳, 见单一蛋白纯化条带约位于 34kD 处 (见图 4), 用抗  $6 \times \text{His}$  抗体证实该纯化蛋白带为融合蛋白。纯化蛋白经  $0.01\text{mol}/\text{L}$  PBS 透析复性, 回收率约为 70%。

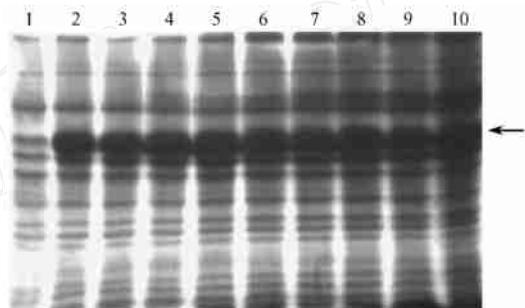


图 2 不同诱导时间条件下融合蛋白表达的 SDS-PAGE 分析

Fig. 2 Analysis of expression of fusion protein induced with  $0.2\text{mmol}/\text{L}$  IPTG of different times by SDS-PAGE  
1 ~ 10: expression of fusion protein induced with  $0.1\text{mmol}/\text{L}$  IPTG for 0h, 2h, 3h, 4h, 5h, 6h, 7h, 8h, 9h, and 10h, respectively.

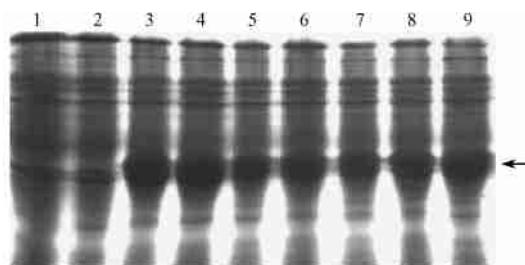


图 3 IPTG 浓度梯度条件下融合蛋白表达的 SDS-PAGE 分析

Fig. 3 Analysis of expression of fusion protein induced with IPTG of different concentrations by SDS-PAGE  
1 ~ 9: expression of fusion protein induced with IPTG  $0\text{ mmol}/\text{L}$ ,  $0.05\text{mmol}/\text{L}$ ,  $0.1\text{mmol}/\text{L}$ ,  $0.2\text{mmol}/\text{L}$ ,  $0.3\text{mmol}/\text{L}$ ,  $0.4\text{mmol}/\text{L}$ ,  $0.5\text{mmol}/\text{L}$ ,  $0.6\text{mmol}/\text{L}$ , and  $0.7\text{mmol}/\text{L}$ ; respectively.

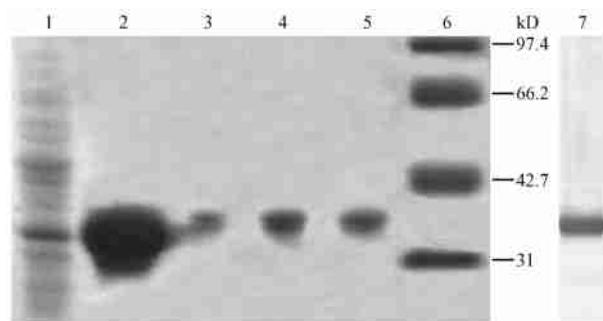


图 4 重组(RGD)3-tTF 的 Ni 柱纯化产物 SDS-PAGE 分析

Fig. 4 Analysis of the products of purification through Nickel-affinity chromatography column by SDS-PAGE  
1: total soluble protein; 2: total insoluble protein; 3 ~ 5: sample washed from the column with elute buffer; 6: protein marker; 7: purified proteins stained with Western blotting.

## 2.4 (RGD)3/tTF 活性鉴定

**2.4.1 凝血实验:** 柠檬酸钠抗凝血浆在单独加 12.5 mmol/L Ca<sup>2+</sup> 或 6 μmol/L tTF 融合蛋白时, 抗凝血浆 30min 内不凝(见表 1); 在 Ca<sup>2+</sup> 存在时, tTF 融合蛋白能有效促进血浆凝固, 且随 tTF 融合蛋白浓度的增加, 凝血时间相应缩短, 同摩尔浓度(RGD)3/tTF 促血凝活性与 RGD/tTF 相似。

表 1 tTF 融合蛋白的凝血作用

Table 1 Clotting of tTF fusion proteins

Concentration			
tTF fusion protein / (μmol/L)	CaCl <sub>2</sub> / (mmol/L)	(RGD)3/tTF	RGD/tTF
0	0	>30	>30
0	12.5	>30	>30
0.75	12.5	>30	>30
1.5	12.5	14.8 ±1.8	15.4 ±2.0
3	12.5	12.6 ±2.3	12.3 ±2.2
6	12.5	11.5 ±2.5	11.3 ±2.3
6	0	>30	>30

**2.4.2 F 活化实验:** 分别测 0.01 μmol/L、0.1 μmol/L、1 μmol/L 和 10 μmol/L tTF 融合蛋白和 BSA 在 F 活化反应后的 OD<sub>405nm</sub>。结果(见图 5)显示 (RGD)3/tTF 融合蛋白在 1 μmol/L 以上时能有效活化 F, 并增强 405 nm 处吸收峰, 其量效关系与 RGD/tTF 相似; 而同浓度的 BSA 则没有反应。

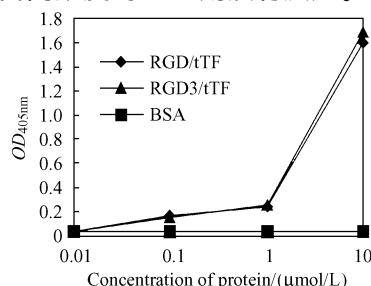


图 5 tTF 融合蛋白对 F 的活化作用

Fig. 5 Activation of tTF fusion protein on F

**2.4.3 (RGD)3/tTF 与 v<sub>3</sub> 特异性结合分析:** 间接 ELISA 检测 RGD/tTF 与 v<sub>3</sub> 相结合的特异性。实验结果(见图 6)表明 (RGD)3/tTF 和 RGD/tTF 均可与 v<sub>3</sub> 特异性结合, 其结合程度与剂量相关并呈饱和现象, 同摩尔浓度 RGD3/tTF 与 v<sub>3</sub> 的结合能力强于 RGD/tTF。当 tTF 融合蛋白浓度为 0.24 μmol/L 时, (RGD)3/tTF 和 RGD/tTF 的 OD<sub>405nm</sub> 分别为 1.25 和 0.95。而单纯的 tTF 与 v<sub>3</sub> 不反应。

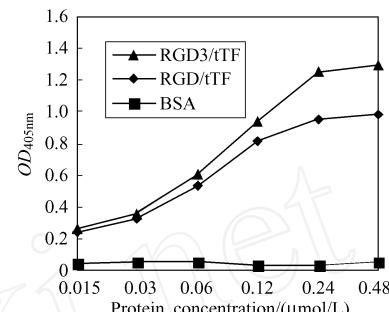


图 6 (RGD)3/tTF 与 v<sub>3</sub> 特异性结合分析

Fig. 6 The analysis of (RGD)3/tTF specific binding to v<sub>3</sub>

## 3 讨论

本文利用基因工程技术成功构建表达了 3 个串联 RGD-4C 与 tTF 的新型融合蛋白 (RGD)3/tTF。凝血实验与 F 活化实验结果表明融合蛋白 (RGD)3/tTF 保持了组分 tTF 的促凝血活性; v<sub>3</sub> 特异性结合实验结果证明 (RGD)3/tTF 可与 v<sub>3</sub> 特异性结合, 并且其最大结合能力比 RGD/tTF 约提高了 32% (P < 0.01); 表明融合蛋白中 3 个串联 RGD 能更有效地与 v<sub>3</sub> 结合。通过串联方式增加 RGD 结合模块 (Motif), 可以有效增加 TF 融合蛋白载体组分 RGD 与受体 v<sub>3</sub> 的结合能力, 改善 TF 融合蛋白的定位与富集速度。可以期望 (RGD)3/tTF 在动物肿瘤模型治疗实验中, 能更有效地诱发肿瘤组织血管栓塞, 取得更好的抗肿瘤作用。

## REFERENCES(参考文献)

- [1] Pasqualini R, Ruoslahti E. Organ targeting *in vivo* using phage display peptide libraries. *Nature*, 1996, **380**(6572): 364 - 366.
- [2] Arap W, Pasqualini R, Ruoslahti E. Cancer treatment by targeted drug delivery to tumor vasculature in a mouse model. *Science*, 1998, **279**(5349): 377 - 380.
- [3] Huang XM, Molema GM, King S, et al. Tumor infarction in mice by antibody-directed targeting of tissue factor to tumor vasculature. *Science*, 1997, **275**(5299): 547 - 550.
- [4] Yang GW(杨桂旺), Zhuang GH(庄国洪), Wang JP(王阶平), et al. Expression and characterization of fusion protein RGD/tTF for targeting therapy of cancer. *Chinese J of Immunology*(中国免疫学杂志), 2006, **22**(4): 71 - 74.
- [5] Haubitz M, Brunkhorst R. Influence of a novel rapamycin analogon SDZ RAD on endothelial tissue factor and adhesion molecule expression. *Transplant Proc*, 2002, **34**: 1124 - 1126.
- [6] Hische EA, Tuutarima JA, Helm HJ. Spectrophotometry of tissue thromboplastin in cerebrospinal fluid. *Clin Chem*, 1981, **27**: 1427 - 1430.
- [7] Kessler T, Bieker R, Padro T, et al. Inhibition of tumor growth by RGD peptide-directed delivery of truncated tissue factor to the tumor vasculature. *Clin Cancer Res*, 2005, **11**: 6317 - 6324.