·论著·

. 97 .

重组人转化生长因子 β3 对成纤维细胞 作用的观察

吕洛 陈玉林 章庆国

【摘要】目的 观察重组人转化生长因子 β3 (recombine human transforming growth factor β3, rhTGFβ3)对成纤维细胞的作用,探讨其可能机制。 方法 取体外培养的人正常皮肤成纤维细胞 (normal skin fibroblast, NSFb)和增生性瘢痕成纤维细胞(hypertrophic scar fibroblast, HSFb),经不同浓度的 rhTGFβ3 处理;另设不含 rhTGFβ3 的 DMEM 培养液相应细胞组作为对照。通过放射免疫和 Northern blot 杂交法,观察 NSFb 和 HSFb 中 I、II型胶原蛋白及转录水平 mRNA 表达的变化。 结果

(1) NSFb 和 HSFb 中 I、Ⅲ型前胶原的表达有明显不同;(2)与对照组相比,经 rhTGFβ3 处理的各 实验组 I、Ⅲ型前胶原合成明显增加(P<0.001), I/Ⅲ型前胶原的比例变小;(3) rhTGFβ3 对 NSFb 和 HSFb 生物学作用的影响呈明显的量效关系。在相同剂量作用下, HSFb 的 PC I、PC Ⅲ含量高于 NSFb。 **结论** rhTGFβ3 能有效提高成纤维细胞中 I、Ⅲ型胶原的合成和 I、Ⅲ型构成比中Ⅲ型胶 原的相对含量,可能对加速创面愈合及减少瘢痕形成具有重要的作用。

【关键词】 转化生长因子; 成纤维细胞; 瘢痕; 原胶原

An observation of the effects of recombinant human transforming growth factor β 3 on fibroblast LV Luo, CHEN Yu-lin, ZHANG Qing-guo. Department of Burns, Changhai Hospital, The Second Military Medical University, Shanghai 200433. P. R. China

[Abstract] Objective To investigate the role of recombinant human transforming growth factor β 3 (rhTGF β 3) on fibroblast and its possible mechanism. Methods Normal skin fibroblast (NSFb) and hypertrophic scar fibroblast (HSFb) were cultured in vitro, and were processed by different concentrations of rhTGF β 3. NSFb and HSFb in DMEM solution without rhTGF β 3 were employed as control. The changes in the protein and mRNA expression of type I and II collagen in NSFb and HSFb were observed. Results (1) The expression of type I and III procollagen in NSFb was evidently different from that of HSFb (2) The synthesis of type I and III procollagen in all test groups was increased obviously after rhTGF β 3 process (P < 0.001) while the ratio of type I to III procollagen was decreased when compared with that in control group. (3) The effects of rhTGF β 3 on the biological behavior exhibited an obvious dose- effects relationship. The contents of type I to III procollagen in HSFb were higher than those in NSFb when the dose of rhTGF β 3 was same. Conclusion rhTGF β 3 could effectively promote the synthesis of type I and III procollagen in fibroblasts. This might be beneficial to the accelerate of wound healing and to inhibit or prevent scar formation.

[Key words] Transforming growth factor (TGF); Fibroblast; Scar; Procollagen

增生性瘢痕是临床上常见的皮肤病理性疾患, 大多为创面愈合修复过度所致。经动物实验观察, 在创面愈合过程中,转化生长因子β3(TGFβ3)具有 明显抑制增生性瘢痕形成的作用^[1]。本实验将 rhTGFβ3应用于体外培养的人正常皮肤成纤维细胞 (normal skin fibroblast, NSFb)和增生性瘢痕成纤维 细胞(hypertrophic scar fibroblast, HSFb),观察 rhTGFβ3对NSFb和HSFb胶原代谢的影响,探讨其 在抑制瘢痕形成作用中的可能机制,为进一步指导 临床应用打下基础。

材料与方法

一、主要试剂及来源

rhTGFβ3 为美国 R&D 公司产品;人 I 型前胶原 Pro 1(I)、人 II 型前胶原 Pro 1(II)探针 DNA 片段 由中国预防医学科学院劳卫所刘秉慈教授提供;人 β-actin 探针模板购于美国 Abion 公司;dispase II 分 离酶、DMEM 细胞培养基、谷氨酰胺、胎牛血清为美 国 Gibco 公司产品; I 型胶原酶为美国 Sigma 公司 产品;人的 I 型前胶原(PCI)放免试剂盒和人的 III 型前胶原(PCII)放免试剂盒购于重庆肿瘤研究所。

二、细胞来源

取患者手术后剩余的正常皮肤及增生性瘢痕, 采用胶原酶消化培养法^[2]培养 NSFb 和 HSFb,本实

作者单位:200433 上海,第二军医大学长海医院烧伤科[吕洛 (现在上海家化联合股份有限公司科研部,200082)、陈玉林];南京 东南大学中大医院整形外科(章庆国)

验所用为第4~6代细胞。

三、检测指标

1. NSFb 和 HSFb 中 PC I、PC II 蛋白含量的测 定:取 6 孔细胞培养板,每孔接种 2 ml(1×10⁵/ml) NSFb 或 HSFb,用体积分数为 10% 的胎牛血清 DMEM 培养液,于 37℃、体积分数 5% CO₂ 条件下培 养。细胞达到 70% ~80% 融合时,用 PBS(0.01 mol/L、 pH 7.3)漂洗 1 遍,更换体积分数为 3% 的胎牛血清 DMEM 培养液(含维生素 C 5 ng/L)培养 24 h。将 终浓度分别为 10、5、1 ng/ml 的 rhTGFβ3 DMEM 培 养液加入培养的 NSFb、HSFb(2 ml/孔)中作为实验 组,同时设不含 rhTGFβ3 的单纯 DMEM 培养液相应 细胞组作为对照,实验组每个稀释度及对照组各 6 个重复孔。培养 24 h 后,收集培养细胞上清液,根 据放免试剂盒提供的说明书,进行 PC I 和 PC II 的 含量测定,最终数据经 γ 计数仪随机附带软件处理 后,获得测定值。

2. Proal(I)和 Proal(Ⅲ)前胶原 mRNA 的表 达:(1)取T₇₅细胞培养瓶,每瓶接种 NSFb 或 HSFb (6~8) ×10⁶ 个,应用终浓度为5 ng/ml的 rhTGFβ3 DMEM 培养液:实验组及对照组各为8个培养瓶。 培养24h后收集NSFb和HSFb,采用异硫氰酸胍一 步法^[3]提取 NSFb 和 HSFb 的总 RNA,进一步纯化 后按 megaprime[™] DNA labelling system 试剂盒说明 书操作,检测放射性活性大于1×10⁸ μg/min。(2) 取 NSFb 和 HSFb 样品 mRNA 各 2 µg,进行 RNA 甲 醛变性电泳。在真空转印机上进行 mRNA 的尼龙 膜转印,转印后的尼龙膜置滤纸上自然晾干,80℃干 烤2h后封装于保鲜袋中,4℃保存。将尼龙膜置入 预杂交液中,在杂交炉中 68℃杂交 2~3 h;进一步 加入杂交液和已标记且经过变性后的探针,68℃杂 交过夜:最后用 cyclone 增感屏压片数小时后,以随 机附带软件对结果进行分析。

四、统计学处理

所有数据以 x ± s 表示。用 SAS 统计软件进行 t 检验、方差分析和秩和检验。

结 果

1. PC I、PC II 蛋白含量的测定:检测结果显示, NSFb 和 HSFb 各实验组 PC I、PC II 蛋白水平均有 不同程度上调,PC I 与 PC II 比值明显变小。NSFb 实验各组中,rhTGFβ3 的剂量与 PC I、PC II 蛋白表 达水平上调直接相关,5 ng/ml rhTGFβ3 组中 PC I 增加量超过 2 倍, PC II 增加量接近 4 倍(表 1)。 HSFb 实验各组中 PC I、PC II 的蛋白表达明显高于 对照组,rhTGFβ3 的剂量与 PC I、PC II 蛋白表达水 平上调直接相关,5 ng/ml rhTGFβ3 组中 PC I 增加 量超过 1.5 倍,PC II 增加量接近 4 倍(表 2)。

表 1 不同剂量 rhTGFβ3 作用下 NSFb 上清液 PC I及 PC II

```
含量变化(ng/ml, \bar{x} \pm s)
```

Tab 1 The changes in type I and Ⅲ procollagen in the

组别 样本数(孔) PC I PC II I PC II PC II PC II PC II II PC II II PC II II PC II III III III IIII IIIIII IIIIIII IIIIIIII IIIIIIIIIIIIIIIIIIIIIIIIIIIIIIIIIIII	superi	natant of	NSFb under	the effects	of rhGF ₃	$(ng/ml, \overline{x} \pm s)$
対照组 6 193.09 98.42 1.96 实验组 ±7.44 ±7.16 1.96 实验组 1 ng/ml 6 241.11 223.11 1 ng/ml 6 241.21 1.08 5 ng/ml 6 418.70 374.11 ±12.93** ±11.70** 1.12 10 ng/ml 6 284.72 319.10 ±9.20* ±113.64* 0.89	丝	别	样本数(孔)	PC I	PC 🔳	PC I /PC III
实验组 1 ng/ml 6 241.11 223.11 ±7.24** ±10.57** 1.08 418.70 374.11 ±12.93** ±11.70** 1.12 284.72 319.10 ±9.20* ±113.64*	对用	凰组	6	193.09 ±7.44	98.42 ±7.16	1.96
$\begin{array}{cccccccccccccccccccccccccccccccccccc$	实明	硷组				
$\begin{array}{cccccccccccccccccccccccccccccccccccc$	1 ng∕m	ng/ml	6	241.11	223, 11	1.08
$\begin{array}{cccccccc} 5 \text{ ng/ml} & 6 & & 418.70 & 374.11 \\ \pm 12.93^{**} & \pm 11.70^{**} & & 1.12 \\ 10 \text{ ng/ml} & 6 & & 284.72 & 319.10 \\ \pm 9.20^{*} & \pm 113.64^{*} & & 0.89 \end{array}$		i ng/ mi		±7.24 * *	± 10.57 *	* 1.00
$\begin{array}{cccccccccccccccccccccccccccccccccccc$	4	s ng/ml	6	418.70	374.11	1 12
10 ng/ml 6 284.72 319.10 0.89 ±9.20* ±113.64*		o ng/ mi	0	±12.93**	±11.70*	• 1.12
$\pm 9.20^{\circ} \pm 113.64^{\circ}$	10 ng/r	0 (1	6	284.72	319.10	0.90
		0 ng/ml	0	±9.20*	±113.64	. 0.89

注:与对照组比较,* P < 0.05,**P < 0.01

表 2 不同剂量 rhTGFβ3 作用下 HSFb 上清液 PC I 及 PC II 含量变化(ng/ml, x ± s)

Tab 2 The changes in type I and III procollagen in the supernatant of HSFb under the effects of rhGF β 3 (ng/ml, $\bar{x} \pm s$)

-				
组别	样本数(孔)	PC I	PC II	PC I / PC II
对照组	6	264.02 ±12.63	183.57 ±11.34	1.43
实验组				
1	6	361.66	579.22	0.62
i ng/ mi		± 10.40 * *	± 12.55 * *	
5 ng/ml	6	399.11	661.03	0.55
5 ng/ mi		± 10.51 * *	±11.14**	
10 - (-1	1 6	329.46	486.92	0.68
10 ng/ml		± 1567 *	± 13.34 *	

注:与对照组比较,*P <0.05,**P <0.01

2. Proα1(I)和 Proα1(II)前胶原 mRNA 的表 达:(1)细胞总 RNA 的 LiCl 沉淀得率分别为 NSFb 60 g、HSFb 50 g,两者在紫外波长 260~280 nm 下的 吸光度 A 值为 1.86~1.92。保温实验 RNA(浓度相 同)凝胶电泳显示,各条带清晰,未见任何降解(图 1)。mRNA 纯化后的得率为 1~2 μg/100 μg 总



总 RNA, D、E、F 为来自 HSFb

图 1 NSFb 和 HSFb 的保温实

Fig 1 Electrophoresis of NSFb

中的总 RNA

and HSFb

验凝胶电泳结果



注:A:HSFb 实验组,B:HSFb 对照组,C:NSFb 实验组,D: NSFb 对照组 图 2 Northern blot 检测结果 Fig 2 Results of Northern blot RNA,在紫外波长 260~280 nm 下的吸光度 A 值为 1.93~1.97。(2) Northern blot 结果显示,内参照actin RNA 探针在约 1.9 kb 处可显示高丰度、单一 而清晰的条带,经密度扫描(标准为 100%)显示各 组间无明显差异; Pro 1(I)、Pro 1(Ⅲ)的 mRNA 在约 4.6 kb 和 4.5 kb 处出现单一而清晰杂交条 带,实验组 NSFb 和 HSFb 的 mRNA 丰度有明显差 异。Northern blot 杂交结果及 CyCloneTM磷屏扫描半 定量结果分析见图 2。

讨 论

最近, TGFβ3 对创面愈合影响的研究颇受关 注。哺乳类中 TGF s 超家族成员主要包括 TGFβ1、 TGFβ2 和 TGFβ3。一般认为,在组织修复过程中, 增生性瘢痕和瘢痕疙瘩的形成,均涉及组织修复过 程中局部 TGFβ1 和(或) TGFβ2 的过多产生和激 活^[4],然而 TGFβ3 则显示出与 TGFβ1 和 TGFβ2 明 显不同作用。研究表明, TGFβ3 可通过与 TGF s 膜 受体 竞争性地结合,部分阻断或下调 TGFβ1 和 TGFβ2 的激活或表达,从而抑制 TGFβ1、TGFβ2 在 局部表达及其对瘢痕形成的诱导作用。结果表明, 在组织修复过程中, TGFβ3 除了能够刺激靶细胞 (成纤维细胞、血管内皮细胞等)的细胞外基质合成 和加快血管化进程以外,还具有促进创面愈合和减 轻瘢痕形成的生物学作用^[5]。但是,迄今为止,对 TGFβ3 确切作用机制尚未完全了解^[6]。

创面愈合过程中,细胞外基质的主要成分一胶 原蛋白过多合成或/和沉积,是病理性瘢痕形成的主 要原因之一。真皮成纤维细胞或其不同表型的肌成 纤维细胞是创面修复不同时期合成、分泌胶原的主 要功能细胞,也部分参与对胶原的降解^[7]。研究证 实,烧伤后增生性瘢痕成纤维细胞中 TGFβ1 mRNA 高水平表达,与增生性瘢痕成纤维细胞 Pro 1(I)、 Pro 1(Ⅲ) mRNA 水平增加有直接的关系^[8]。皮肤 中的胶原成分主要以 I、Ⅲ型胶原为主,正常成人皮 肤中 I 型胶原含量较高,胚胎创面中Ⅲ型胶原的含 量所占百分比则明显高于成人创面。因此,对愈合 组织中Ⅰ、Ⅲ型胶原含量和两者比例的测定,常被用 做衡量愈合组织质量的可靠指标之一^[9]。本实验 采用快速、灵敏的放射免疫法,检测了 NSFb 和 HS-Fb 培养上清中 PC Ⅰ、PC Ⅲ 的含量,以代表Ⅰ、Ⅲ型 胶原的蛋白表达水平。实验结果显示,应用 rhTGFβ3 以后,NSFb 和 HSFb 上清中 PC I、PC Ⅲ 总 体蛋白表达水平明显提高,PC Ⅰ/PC Ⅲ的比例有所 减少,在相同剂量作用下,HSFb 的反应体现在 PC I、PCⅢ含量高于 NSFb。应用 Pro 1(I)、Pro 1 (Ⅲ) 探针 DNA 对 I、Ⅲ型胶原 mRNA 的表达进行 检测的结果与其蛋白表达结果基本一致。提示 rhTGFβ3 能有效地提高 NSFb 和 HSFb I、II型胶原 基因水平和蛋白表达的能力,尤其是相对提高 PC Ⅲ 胶原的含量、降低 PC I 的表达及分泌。此结果可能 是 rhTGFβ3 促进创面愈合、减少愈合后瘢痕形成的 主要原因,其确切的作用机制有待进一步研究。

参考文献

- 1 Coerper S, Sigloch E, Cox D, et al. Recombinant human transforming growth factor beta 3 accelerates gastric ulcer healing in rats. Scand J Gastroenterl, 1997, 32;985 - 990.
- 2 鄂征·基本培养操作技术.见:鄂征,主编.组织培养和分子细胞 学技术.北京:北京出版社,1997.85-86.
- 3 Piotr C, Nicoletta S. Single-step method of RNA isolation by acid guanidinium thiocyanate-phenol-chloroform extraction. Anal Biochem, 1987, 162;156-159.
- 4 Cowin AJ, Holmes TM, Brosnan P, et al. Expression of TGF-beta and its receptors in murine fetal and adult dermal wounds. Eur J Dermatol, 2001, 11:424 - 431.
- 5 O'kane S, Ferguson MWJ. Transforming growth factor s and wound healing. Int Biochem cell Biol, 1997, 29: 63 78.
- 6 Wu LC, Siddiqui A, Morris DE, et al. Transforming growth factorβ3 (TGFβ3) accelerates wound healing without alteration of scar Prominence. Arch Surg, 1997, 132:753 760.
- 7 Su CW, Alizadeh K, Boddie A, et al. The Problem scar. Clin Plast Surg, 1998, 25:451-465.
- 8 Dale PD, Sherratt JA, Maini PK. Role of fibroblast migration in collagen fiber formation during fetal and adult dermal wound healing. Bull Math Biol, 1997, 59:1077 - 1100.
- 9 Lanning DA, Diegelmann RF, Yager DR, et al. Myofibroblast induction with transforming growth factor-beta1 and -beta3 in cutaneous fetal excisional wounds. J Pediatr Surg, 2000, 35:183 - 188.

(收稿日期:2001-11-28) (本文编辑:王 旭)

・消息・

《中华烧伤杂志》特约通讯员招聘启事

为促进烧伤外科专业发展,不断提高杂志质量,扩大本刊的影响,加强本刊与广大读者、作者间的联系,共同办好杂志,本 刊编辑部自即日起在全国招聘《中华烧伤杂志》特约通讯员。

1. 应聘条件:(1)烧伤外科正、副主任,同时应有副主任医师(或副高)以上职称或硕士以上学位;(2)能为杂志发展献计 献策;(3)能积极为杂志联系广告赞助;(4)热情宣传杂志,扩大发行量;(5)完成编辑部交办的其他工作。有意者请将本人简 历及1 寸彩色登记照2 张寄本刊编辑部付佑梅收。特约通讯员经研究被聘任后,将在本刊公布名单并颁发聘书。