Vol.26 No.12 Dec. 2017



**a** doi:10.3978/j.issn.1005-6947.2017.12.010

http://dx.doi.org/10.3978/j.issn.1005-6947.2017.12.010

Chinese Journal of General Surgery, 2017, 26(12):1568-1574.

・专题研究・

# ROCKI/II 在转化生长因子 β 1 诱导的主动脉平滑肌细胞 表型转化中的作用

汪海波, 高旭辉, 朱健, 郗二平, 张瑜, 王正, 刘子豪, 谢彪, 朱水波

(中国人民解放军广州军区武汉总医院 心胸外科, 湖北 武汉 430070)

**摘 要 目的:** 探讨 ROCKI/II 在转化生长因子 β1(TGF-β1)诱导的人主动脉平滑肌细胞(HA-VSMC)表型 转化中的作用。

方法:将 HA-VSMC 分别转染 ROCKI 和 ROCKII 的 siRNA 后荧光显微镜观察转染情况,并用 Western blot 方法检测不同处理的 HA-VSMC(ROCKI siRNA 转染、ROCKII siRNA 转染、+TGF-β1、ROCKI siRNA 转染 +TGF-β1、ROCKII siRNA 转染 +TGF-β1、ROCKII siRNA 转染 +TGF-β1、ROCKII 蛋白的表达;分别用 Western blot 和 RT-PCR 方法检测不同处理的 HA-VSMC(+TGF-β1、ROCKI siRNA 转染 +TGF-β1、ROCKII siRNA 转染 +TGF-β1、ROCK 非特异性抑制剂 Y-27632 预处理 +TGF-β1)中细胞收缩表型 标志物  $\alpha$  — 平滑肌肌动蛋白( $\alpha$  -SMA)、平滑肌 22  $\alpha$  (SM22  $\alpha$  )与合成表型标志物骨桥蛋白(OPN)的蛋白与 mRNA 表达,均以无处理的 HA-VSMC 为空白对照。

**结果**: 免疫荧光观察与 Western blot 检测表明两种 siRNA 均成功转染; TGF-  $\beta$  1 处理后,HA-VSMC 中 ROCKI 蛋白表达明显升高(P<0.05),但 ROCKII 蛋白表达无明显变化(P>0.05),ROCKI siRNA 转染后 TGF-  $\beta$  1 上调 ROCKI 的作用被明显抑制(P<0.05)。与空白对照组 HA-VSMC 比较,TGF-  $\beta$  1 处理后的 HA-VSMC 中  $\alpha$  -SMA、SM22  $\alpha$  的蛋白和 mRNA 表达明显降低,而 OPN 蛋白与 mRNA 表达明显升高(均 P<0.05),ROCKI siRNA 转染或 Y-27632 预处理后,TGF-  $\beta$  1 的上述作用均明显减弱(均 P<0.05),ROCKII siRNA 转染对 TGF-  $\beta$  1 的上述作用均无明显影响(均 P>0.05)。

**结论**: TGF-β1可诱导 HA-VSMC 由收缩表型向合成型表型转化,ROCKI 表达的升高可能在这一转化中起主要作用。

关键词 肌,平滑,血管;动脉瘤,夹层;rho相关激酶类;ROCKI/II;表型

中图分类号: R654.3

# Effects of ROCKI/II on phenotype switch in aortic vascular smooth muscle cells induced by TGF- $\beta1$

WANG Haibo, GAO Xuhui, ZHU Jian, XI Erping, ZHANG Yu, WANG Zheng, LIU Zihao, XIE Biao, ZHU Shuibo

(Department of Cardiothoracic Surgery, Wuhan General Hospital of Guangzhou Military Region of PLA, Wuhan 430070, China)

**Abstract Objective:** To investigate the actions of ROCKI/II in phenotypic transformation of human aortic vascular

基金项目:湖北省武汉市科技局应用基础研究计划基金资助项目(215060101010053)。

收稿日期: 2017-08-31; 修订日期: 2017-11-13。

作者简介:汪海波,中国人民解放军广州军区武汉总医院硕士研究生,主要从事心脏大血管方面的研究。

通信作者:朱水波, Email: zhutian126@163.com

smooth muscle cells (HA-VSMCs) induced by transforming growth factor  $\beta$ 1 (TGF- $\beta$ 1).

**Methods:** HA-VSMCs were respectively transfected with ROCKI and ROCKII, and the transfection results were observed by fluorescence microscope. The ROCKI and ROCKII protein expressions in HA-VSMCs with different treatments (ROCKI siRNA transfection, ROCKII siRNA transfection, +TGF- $\beta$ 1, ROCKI siRNAtransfection+TGF- $\beta$ 1, and ROCKII siRNAtransfection+TGF- $\beta$ 1) were determined by Western blot analysis. The protein and mRNA expressions of the contractile phenotype maker α-smooth muscle actin (α-SMA) and smooth muscle 22α (SM22α) and synthetic phenotype marker osteopontin (OPN) in HA-VSMCs with different treatments (+TGF- $\beta$ 1, ROCKI siRNA transfection+TGF- $\beta$ 1, ROCKII siRNA transfection+TGF- $\beta$ 1, and pretreatment of ROCK non-specificity Y-27632+TGF- $\beta$ 1) were determined by Western blot analysis and RT-PCR method, respectively. Untreated HA-VSMCs were used as blank control.

**Results:** Both siRNAs were successfully transfected as evidenced by fluorescence observation and Western blot analysis. In HA-VSMCs after TGF- $\beta$ 1 treatment, the ROCKI protein expression level was significantly upregulated (*P*<0.05), but the ROCKII protein expression level did not significantly change (*P*>0.05), while the ROCKI increasing effect of TGF- $\beta$ 1 was significantly inhibited by ROCKI siRNA transfection (*P*<0.05). In HA-VSMCs after TGF- $\beta$ 1 treatment, the protein and mRNA expressions of α-SMA and SM22α were decreased and those of OPN were increased significantly (all *P*<0.05), and these effects were significantly suppressed by ROCKI siRNA transfection or Y-27632 pretreatment (all *P*<0.05), but were not affected by ROCKII siRNA transfection (all *P*>0.05).

**Conclusion:** TGF- $\beta$ 1 can induce the transformation of HA-VSMCs from contractile phenotype to synthetic phenotype, which may be associated with the up-regulation of ROCKI expression.

**Key words** 

Muscle, Smooth, Vascular; Aneurysm, Dissecting; rho-Associated Kinases; Phenotype

CLC number: R654.3

血管平滑肌细胞(vascular smooth muscle cells, VSMC)的表型转化与主动脉夹层(aortic dissection, AD)的发生发展密切相关[1]。VSMC的表型转 化与VSMC增殖迁移密切相关,当VSMC发生由 收缩型向合成型的转化后细胞的增殖迁移能力 也相应增加。有研究[2]显示,转化生长因子β1 (transforming growth factor β1, TGF-β1) 可 呈浓度依赖性诱导人主动脉VSMC增殖迁移,发 生由收缩型向合成型的表型转化。前期实验研 究[3]结果显示, TGF-β1可诱导人主动脉VSMC (HA-VSMC) 发生增殖与迁移,且ROCKI基因 对TGF-β1诱导的HA-VSMCs迁移可能有抑制 作用, 而ROCKI和ROCKII基因对TGF-β1诱导 的HA-VSMCs增殖均无明显影响。本实验进一 步观察ROCKI和ROCKII基因下调对TGF-β1诱 导 H A - V S M C 收 缩 型 标 志 物 α - 平 滑 肌 肌 动 蛋 白 (smooth muscle α-actin, α-SMA)、平滑肌 22α (smooth muscle 22α, SM22α) 以及合成 型标志物骨桥蛋白(osteopontin,OPN)表达的影

响,从而探讨ROCKI和ROCKII基因在TGF-β1诱导HA-VSMC转化中的作用。

# 1 材料与方法

# 1.1 实验材料

细胞: HA-VSMC (美国ATCC公司)。主要试剂: TGF-β1 (美国Peprotech公司); 胎牛血清 (杭州天杭生物科技有限公司); 胰酶-EDTA (吉诺生物医药技术有限公司); DMEM高糖培养基 (HyClone); PBS (吉诺生物医药技术有限公司); 青霉素-链霉素溶液 (100×) (吉诺生物医药技术有限公司); TRIzol Reagent (Invitrogen<sup>TM</sup>); 三氯甲烷、异丙醇以及无水乙醇 (国药集团化学试剂); PrimeScript<sup>TM</sup>RT reagent Kit with gDNA Eraser和SYBR® Premix Ex Taq<sup>TM</sup> (TaKaRa); siRNA (广州锐博); Y-27632 (美国Selleck); Opti-MEM I Reduced serum medium (美国Gibco); Lipofectamine

2000 Transfection Reagent (美国Invitrogen); GAPDH (ab37168)、α-SMA (ab124964)、SM22α (ab14106)以及OPN (ab91655) (abcam公司); HRP-Goat anti Rabbit (074-1506) (KPL); GNM14170型D-Hanks (吉诺生物医药技术有限公司)。主要仪器: SCO6WE型CO₂恒温培养箱 (SHEL LAB); SW-CJ-1FD型洁净工作台(苏净安泰); IX51型倒置显微镜(OLYMPUS); TGL-16c型台式离心机(上海安亭科学仪器厂); TGL-16型冷冻离心机(湖南湘仪仪器); IMS-20型制冰机(常熟市雪科电器有限公司); 基因扩增仪TC-XP型PCR仪(杭州博日科技); StepOne™ Real-Time PCR System型荧光定量PCR仪 (Life technologies)。

#### 1.2 实验方法

1.2.1 细胞培养 在 37 ℃、5%CO<sub>2</sub>条件下用含 10%FBS 的高糖 DMEM 培养基培养 HA-VSMCs。培养基按照 1:100 加入青链霉素混合液(含 1000 U/mL 青霉素和 10 mg/mL 链霉素)。HA-VSMC 培养达 85%~90% 融合率时用胰酶消化细胞,用细胞计数板计数,稀释至所需浓度,按照需要进行细胞干预及后续实验。

1.2.2 siRNA 转染 (1) 转染前 1 d, 胰酶消化收 集细胞, 加入不含抗生素的培养基, 调整细胞密 度为 2×10<sup>5</sup>/mL,以每孔 2 mL接种至 6 孔板。转 染时要求细胞汇合度为50%~60%。(2)转染液制备 (siRNA 储存液浓度为 20 μM),每孔用量如下: 用 190 μL Opti-MEI 无血清培养基将 10 μL siRNA 稀释,轻轻混匀。使用前轻轻摇匀 Lipofectamine 2000, 取 20 μL Lipofectamine 2000 在 18 μL 无 血清培养基中稀释,室温孵育 5 min。将前 2 步缩 稀释的 siRNA 和 Lipofectamine 2000 混合(总体 积 400 μL), 轻轻混匀, 室温静置 20 min。(3)将 孔板内的培养基更换为不含 FBS 的 DMEM 培养 基,转染孔加1.6 mL,空自孔加2 mL。(4)在需 要转染的孔中加入 400 μL 转染液, 轻轻摇匀。 (5) 37 ℃培养, 转染 4~6 h 后, 细胞换液为含 FBS 的 DMEM 培养基, 24 h 后倒置显微镜下观察转染 效果(绿色荧光),记录图片;转染48 h后,用 Western blot 两种转染后的细胞、两种转染后的细 胞加 TGF-β1(5 ng/mL)处理以及 HA-VSMC 单 纯 TGF-β1(5 ng/mL)处理后 ROCKI 和 ROCKII 蛋白的表达。

1.2.3 ROCKI和 ROCKII对 TGF-β1诱导 的 HA-VSMC 表 型 转 化 将细胞分成5组: (1) 空白对照组(正常细胞在完全培养基中培养 24 h); (2) TGF-β1组(正常细胞在含5 ng/mL TGF-β1的完全培养基中培养24 h); (3) ROCKI siRNA+TGF-β1组(转染ROCKI siRNA的细 胞在含5 ng/mL TGF-β1的完全培养基中培养 24 h); (4) ROCKII siRNA+TGF-β1组(转染 ROCKII siRNA 的细胞在含 5 ng/mL TGF-β 1 的完 全培养基中培养 24 h); (5) Y-27632+TGF-β1组 (正常细胞用 10 μmol/mL ROCK 非特异性抑制剂 Y-27632 预处理 1 h, 之后换培养液, 在含 5 ng/mL TGF-β1的完全培养基中培养24 h)。提取上述 5组细胞内总蛋白进行 Western blot 和荧光定量 PCR 检测 α-SMA、SM22α、OPN 蛋白表达水平 及 mRNA 表达表达水平。各实验重复 3 次。胶片 扫描为 TIF 格式图片, AlphaEaseFC 软件分析目 标带的光密度值。

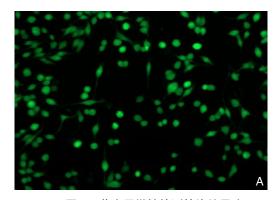
### 1.3 统计学处理

结果用SPSS软件做方差分析,不同组之间应用分析方法为ANOVA单因素方差分析,数据以均数  $\pm$  标准差  $(\bar{x} \pm s)$  表示, P < 0.05 为差异有统计学意义。

### 2 结 果

# 2.1 ROCKI 和 ROCKII 的 siRNA 转染结果以及 转染后 ROCKI 和 ROCKII 蛋白的表达

HA-VSMC转染ROCKI和ROCKII的siRNA 24 h 后,使用倒置显微镜观察转染结果,镜下可见大量转染成功的HA-VSMC(图1)。Western bolt检测结果显示,HA-VSMC转染ROCKI和ROCKII的siRNA 48 h后,细胞ROCKI和ROCKII蛋白表水平达较空白对照组明显降低(均P<0.05),TGF- $\beta$ 1处理能明显升高HA-VSMC中ROCKI蛋白表水平(P<0.05),但对ROCKII蛋白表水平明无明显影响(P>0.05),ROCKI siRNA转染+TGF- $\beta$ 1处理的细胞中ROCKI蛋白表水平也较单独TGF- $\beta$ 1处理的细胞明显降低(P<0.05)(图2)。



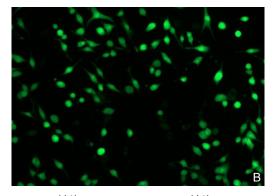


图 1 荧光显微镜检测转染结果(×100)

A: ROCKI siRNA 转染; B: ROCKII siRNA 转染

Figure 1 Transfection results observed by fluorescence microscope (×100) A: ROCKI siRNA transfection; B: ROCKII siRNA transfection

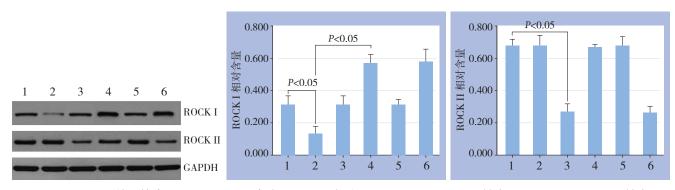


图 2 Western bolt 检测转染后 ROCKI/II 蛋白表达 1: 空白对照组; 2: ROCKI siRNA 转染组; 3: ROCKII siRNA 转染组; 4: TGF-β1组; 5: ROCKI siRNA 转染 +TGF-β1组; 6: ROCKII siRNA 转染 +TGF-β1组

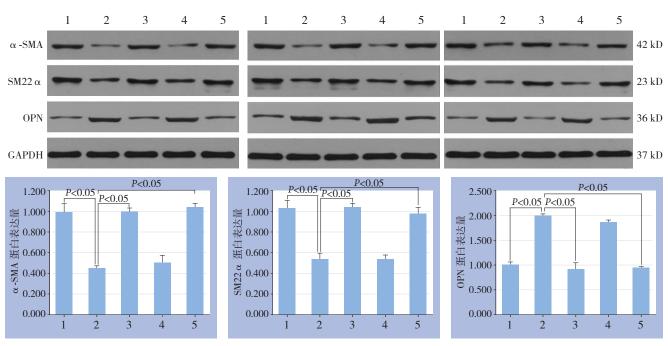
Figure 2 Western bolt detection for ROCKI/II protein expressions after transfection 1: Blank control group; 2: ROCKI siRNA transfection group; 4: TGF-β1 treatment group; 5: ROCKI siRNA transfection+TGF-β1 treatment group; 6: ROCKII siRNA transfection+TGF-β1 treatment group

# 2.2 ROCKI 和 ROCKII 对 TGF- β 1 诱导的 HA-VSMC 表型标志物蛋白表达的影响

与空白对照组比较,TGF-  $\beta$  1组收缩型VSMC的标志物  $\alpha$  -SMA、SM22  $\alpha$  蛋白表达量明显减少,而合成型VSMC的标志物OPN蛋白表达量明显增加(均P<0.05)。与TGF-  $\beta$  1组比较,ROCKIsiRNA+TGF-  $\beta$  1组与Y-27632+TGF-  $\beta$  1组收缩型VSMC的标志物  $\alpha$  -SMA、SM22  $\alpha$  蛋白表达明显增加,而合成型VSMC的标志物OPN蛋白表达量减少(均P<0.05);与TGF-  $\beta$  1组比较,ROCKIIsiRNA+TGF-  $\beta$  1组的收缩型VSMC的标志物 $\alpha$  -SMA、SM22  $\alpha$  和合成型VSMC的标志物OPN的蛋白表达量均无明显差异(均P>0.05)(图3)。

# 2.3 ROCKI 和 ROCKII 对 TGF- β 1 诱导的 HA-VSMC 表型标志物 mRNA 表达的影响

与空白对照组比较,TGF-  $\beta$  1组的收缩型 VSMC的标志物  $\alpha$  -SMA、SM22  $\alpha$  的mRNA含量明显减少,而合成型VSMC的标志物OPN的mRNA含量明显增加(均P<0.05)。与TGF-  $\beta$  1组比较,ROCKI siRNA+TGF-  $\beta$  1组与Y-27632+TGF-  $\beta$  1组收缩型VSMC的标志物  $\alpha$  -SMA、SM22  $\alpha$  的mRNA含量明显增加,而合成型VSMC的标志物OPN的mRNA含量明显减少(均P<0.05);与TGF-  $\beta$  1组相比,ROCKII siRNA+TGF-  $\beta$  1组的收缩型VSMC的标志物  $\alpha$  -SMA、SM22  $\alpha$  和合成型VSMC的标志物OPN的mRNA含量均无明显差异(均P>0.05)(图4)。



**图 3** Western bolt 检测各组 α-SMA、SM22α及 OPN 蛋白表达量 1: 空白对照组; 2: TGF-β1组; 3: ROCKI siRNA 转染 +TGF-β1组; 4: ROCKII siRNA 转染 +TGF-β1组; 5: Y-27632+TGF-β1组

Figure 3 Western bolt analysis for protein expressions of α-SMA, SM22α and OPN in each group 1: Blank control group; 2: TGF-β1 treatment group; 3: ROCKI siRNA transfection+TGF-β1 treatment group; 4: ROCK II siRNA transfection+TGF-β1 treatment group; 5: Y-27632+TGF-β1 treatment group

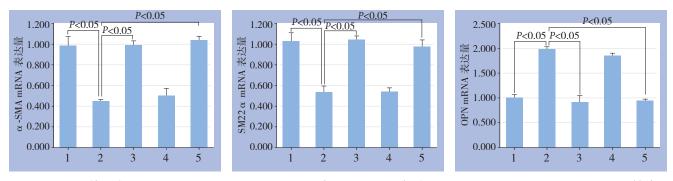


图 4 RT-PCR 检测各组 α-SMA、SM22α及 OPN mRNA 含量 1: 空白对照组; 2: TGF-β1组; 3: ROCKI siRNA 转染 + TGF-β1组; 4: ROCKII siRNA 转染 +TGF-β1组; 5: Y-27632+TGF-β1组

Figure 4 RT-PCR detection of mRNA expressions of α-SMA, SM22α and OPN in each group 1: Blank control group; 2: TGF-β1 treatment group; 3: ROCKI siRNA transfection+TGF-β1 treatment group; 4: ROCK II siRNA transfection+TGF-β1 treatment group; 5: Y-27632+TGF-β1 treatment group

### 3 讨论

AD是急诊中常见的危急重症,进展快且病死率高,多发生于青壮年男性<sup>[4]</sup>。近年来,随着生活水平的提高及社会压力的增加,国内AD的发生率呈逐年增加的趋势。有关AD的研究显示,AD的最初病变位于主动脉中膜层的平滑肌细胞<sup>[5-6]</sup>。相较于正常人,AD患者的VSMC增殖、迁移能力均增强,收缩型VSMC的标志物α-SMA、SM22α表达减少,

而合成型VSMC的标志物OPN表达增加 $^{[7-9]}$ 。有研究 $^{[10]}$ 表明,在AD患者主动脉中膜层中TGF- β 1的含量明显较正常人主动脉组织中高。在TGF- β 1的作用FHA-VSMC可发生由收缩型向合成型的表型转化并且其增殖、迁移能力明显增强 $^{[2,11]}$ 。

ROCK是Rho下游的效应器之一。ROCK的分子结构包括氨基酸端的催化结构域,中间的Rho结合 α 卷曲螺旋结构域和羧基端PH结构域。当激活状态的Rho与ROCK的激酶结合结构域相互作用

时, ROCK可发生多个氨基酸位点的磷酸化而被 激活,从而引导其下游一系列磷酸化/脱磷酸化反 应。ROCK蛋白在Rho/Rock信号通路中扮演重要作 用,而该信号通路参与细胞的多种生物学行为, 可调节细胞分裂、收缩、迁移、黏附、分泌等重 要生命活动,是近年来研究比较热门的一条重要 信号转导通路。ROCK包括ROCKI和ROCKII两种 异构体,两者激酶区的同源性可达90%[12]。有研 究[13]通过siRNA转染下调ROCKI和ROCKII基因表 达证实, ROCKI在大鼠平滑肌细胞的迁移中起主 导作用, 而ROCKII的作用不明显; 在大鼠平滑 肌细胞的增殖中,两者的作用均不明显。此外, TGF-β1可通过Rho/ROCK信号通路刺激大鼠颈内 平滑肌细胞(ISMC)表型转化[14]。因此, ROCKI/ II在TGF-β1刺激的HA-VSMC表型转化中可能起 到一定的作用。

本实验采用体外培养HA-VSMC,通过转染技 术下调HA-VSMC的ROCKI和ROCKII基因表达, 利用外源性TGF-β1刺激细胞。根据前期试验结 果<sup>[2]</sup>, 本实验选择浓度为5 ng/mL的TGF-β1, 作用时间为24 h。将细胞分为空白对照组、 TGF-β1组, ROCKI siRNA+TGF-β1组, ROCKII siRNA+TGF-β1组和Y-27632+TGF-β1组进行 Western bolt和RT-PCR检测。其中, Y-27632 为ROCK非特异性抑制剂。选取收缩型VSMC标 志物 α-SMA、SM22 α和合成型VSMC标志物 OPN, 采用Western bolt和RT-PCR技术检测相关 VSMC表型转化的标志物。与空白对照组相比, TGF-β1组的α-SMA、SM22α蛋白表达量和 mRNA表达量减少而OPN蛋白表达量和mRNA表达 量均增加,进一步证实TGF-β1可诱导HA-VSMCs 发生由收缩型向合成型转化。与TGF-β1组相比, ROCKI siRNA+TGF-β1组α-SMA、SM22α蛋白 表达量和mRNA表达量增加而OPN蛋白表达量和 mRNA表达量减少; ROCKII siRNA+TGF-β1组 α-SMA、SM22α和OPN蛋白表达量和mRNA表 达量均无显著差异。可见ROCKI基因下调可抑制 TGF-β1诱导HA-VSMCs由收缩型向合成型转化的 作用, 而ROCKII基因下调后对TGF-β1诱导HA-VSMC由收缩型向合成型转化的作用无明显影响。

综上,在TGF-β1诱导下的HA-VSMC表型 转化中ROCKI起主要作用,而可能与ROCKII无 关。此外,后续研究将通过稳转细胞系及过表达等技术进一步探究ROCKI和ROCKII对TGF-β1诱导HA-VSMC表型转化的影响,从而为进一步探讨HA-VSMC结构功能改变的分子机制及其与AD发病的关系提供了更多实验依据,为抑制HA-VSMCs表型转化提供潜在的治疗靶点,并为临床治疗AD提供一定的研究基础。

#### 参考文献

- El-Hamamsy I, Yacoub MH. Cellular and molecular mechanisms of thoracic aortic aneurysms[J]. Nat Rev Cardiol, 2009, 6(12):771– 786. doi: 10.1038/nrcardio.2009.191.
- [2] 朱水波, 周孜孜, 郗二平, 等. 不同浓度转化生长因子β1对人主动脉平滑肌细胞增殖及迁移的影响[J]. 临床外科杂志, 2016, 24(5):366–368. doi:10.3969/j.issn.1005–6483.2016.05.016. Zhu SB, Zhou ZZ, Xi EP, et al. Effects of TGF-β1 on proliferation and migration of human aortic vascular smooth muscle cells[J]. Journal of Clinical Surgery, 2016, 24(5):366–368. doi:10.3969/j.issn.1005–6483.2016.05.016.
- [3] 汪海波, 朱健, 郗二平, 等. ROCKI/II基因下调对TGF-β1诱导的人主动脉平滑肌细胞迁移及增殖的影响[J]. 中国普通外科杂志, 2017, 26(6):735-741. doi:10.3978/j.issn.1005-6947.2017.06.011. Wang HB, Zhu J, Xi EP, et al. Effects of ROCKI/II gene down-regulation on TGF-β1 induced migration and proliferation in human aortic vascular smooth muscle cells[J]. Chinese Journal of General Surgery, 2017, 26(6):735-741. doi:10.3978/j.issn.1005-6947.2017.06.011.
- [4] Lemaire SA, Russell L. Epidemiology of thoracic aortic dissection[J]. Nat Rev Cardiol, 2011, 8(2):103–113. doi: 10.1038/ nrcardio.2010.187.
- [5] Grond-Ginsbach C, Pjontek R, Aksay SS, et al. Spontaneous arterial dissection: phenotype and molecular pathogenesis[J]. Cell Mol Life Sci, 2010, 67(11):1799–1815. doi: 10.1007/s00018-010-0276-z.
- [6] Wang X, Lemaire SA, Chen L, et al. Increased collagen deposition and elevated expression of connective tissue growth factor in human thoracic aortic dissection[J]. Circulation, 2006, 114(1 Suppl):I200–205.
- [7] Mack CP. Signaling mechanisms that regulate smooth muscle cell differentiation [J]. Arterioscler Thromb Vasc Biol, 2011, 31(7):1495–1505. doi: 10.1161/ATVBAHA.110.221135.
- [8] Yuan SM, Wang J, Huang HR, et al. Osteopontin expression and its possible functions in the aortic disorders and coronary artery disease[J]. Rev Bras Cir Cardiovasc, 2011, 26(2):173–182.
- [9] Bergeron SE, Wedemeyer EW, Lee R, et al. Allele-specific effects of

thoracic aortic aneurysm and dissection alpha-smooth muscle actin mutations on actin function[J]. J Biol Chem, 2011, 286(13):11356–11369. doi: 10.1074/jbc.M110.203174.

[10] 杨守国, 王春生, 陈昊, 等. 胸主动脉夹层动脉壁TGF-β1表达与细胞外基质分布[J]. 中华胸心血管外科杂志, 2010, 26(1):33–36. doi:10.3760/cma.j.issn.1001–4497.2010.01.013.

Yang SG, Wang CS, Chen H, et al. TGF-β1 expression and distribution in the extracellular matrix of the dissected wall of thoracic aorta[J]. Chinese Journal of Thoracic and Cardiovascular Surgery, 2010, 26(1):33–36. doi:10.3760/cma. j.issn.1001-4497.2010.01.013.

- [11] 周孜孜, 郗二平, 王荣平, 等. 转化生长因子-β1对人主动脉平滑 肌细胞表型转化的影响及其机制[J]. 中华实验外科杂志, 2015, 32(11):2771–2774. doi:10.3760/cma.j.issn.1001–9030.2015.11.043. Zhou ZZ, Xi EP, Wang RP, et al. Effect of transforming growth factor-β1 on human aortic vascular smooth muscle cell phenotype switch and mechanism[J]. Chinese Journal of Experimental Surgery, 2015, 32(11):2771–2774. doi:10.3760/cma. j.issn.1001–9030.2015.11.043.
- [12] Schofield AV, Bernard O. Rho-associated coiled-coil kinase (ROCK) signaling and disease[J]. Crit Rev Biochem Mol Biol, 2013, 48(4):301–316. doi: 10.3109/10409238.2013.786671.
- [13] 赵莹, 杨福春, 魏晓晴, 等. ROCKI/II基因下调对血管平滑肌细

胞迁移及增殖的影响[J]. 现代生物医学进展, 2009, 9(17):3232-3234.

Zhao Y, Yang FC, Wei XQ, et al. Effects of ROCKI/II gene expression down-regulated on migration and proliferation of vascular smooth muscle cells[J]. Progress in Modern Biomedicine, 2009, 9(17):3232–3234.

[14] 曹飞鹏, 黄树文, 麦树荣. Rho / Rock 信号通路在 TGF β1刺激 大鼠颈内动脉平滑肌细胞表型转化中的作用及可能机制[J]. 广 东医学, 2016, 37(15):2228–2233.

Cao FP, Huang SW, Mai SR. The effect and possible mechanism of the Rho/Rock signaling pathway during TGF-β1 -induced ISMCs pheno-typic modulation in rats[J]. Guangdong Medical Journal, 2016, 37(15):2228–2233.

(本文编辑 宋涛)

本文引用格式: 汪海波, 高旭辉, 朱健, 等. ROCKI/II在转化生长因子β1诱导的主动脉平滑肌细胞表型转化中的作用[J]. 中国普通外科杂志, 2017, 26(12):1568–1574. doi:10.3978/j.issn.1005–6947.2017.12.010 Cite this article as: Wang HB, Gao XH, Zhu J, et al. Effects of ROCKI/ II on phenotype switch in aortic vascular smooth muscle cells induced by TGF-β1[J]. Chin J Gen Surg, 2017, 26(12):1568–1574. doi:10.3978/j.issn.1005–6947.2017.12.010

# 本刊 2018 年各期重点内容安排

本刊 2018 年各期重点内容安排如下,欢迎赐稿。

第1期 肝脏肿瘤的临床与基础研究

第2期 胆道疾病的外科诊治

第3期 胰腺疾病的外科治疗

第4期 胃肠肿瘤及腹部外科

第5期 乳腺、甲状腺肿瘤的外科治疗

第6期 血管疾病的外科与介入治疗

第7期 肝脏外科手术技术及方法

第8期 胆道肿瘤的临床与基础

第9期 胰腺肿瘤的临床与基础

第 10 期 胃肠道肿瘤的临床与基础

第 11 期 乳腺、甲状腺疾病的临床与基础

第 12 期 血管外科疾病及其他

中国普通外科杂志编辑部