## 水蛭对肺纤维化大鼠 PAI-1 的影响

李晓娟1,张骞云1,蔡志刚2,崔卫正3,石玉珍2

(1. 沧州市中心医院 呼吸内二科,河北 沧州 061001; 2. 河北医科大学第二医院 呼吸内科,河北 石家庄 050000; 3. 邯郸市中心医院 呼吸内科,河北 邯郸 056001)

[摘 要]目的: 观察水蛭对肺纤维化大鼠纤溶酶原激活物抑制因子-1 (Plasminogen activator inhibitor -1, PAI-1)的作用,并探讨其机制。方法: 采用气管内注入博莱霉素 (BLM)制作大鼠肺纤维化模型,造模后随机分为模型组 (MD 组,生理盐水 6 ml/d 灌胃),水蛭组 [HD 组,水蛭粉 4 g/(kg·d)灌胃],另设鼠龄、体重相匹配的正常对照组 (NC 组),每组 8 只;28 d 后 ELISA 法测定血浆 PAI-1 含量及活性,同时检测肺组织羟脯氨酸 (HYP)含量。结果: NC 组 PAI-1 含量  $(0.469\ 2\pm0.081\ 3)\,\mu\text{g/L}$ ,活性  $(0.363\ 4\pm0.047\ 0)\,\text{Au/ml}$ ,明显低于 MD 组和 HD 组  $(P<0.01)\,\text{m}$ ;MD 组 PAI-1 含量  $(8.920\ 5\pm1.094\ 8)\,\mu\text{g/L}$ ,活性  $(2.066\ 7\pm0.598\ 6)\,\text{Au/ml}$ ,高于 HD 组  $(3.479\ 8\pm0.487\ 2)\,\mu\text{g/L}$ 、 $(1.225\ 3\pm0.199\ 4)\,\text{Au/ml}$   $(P<0.01)\,\text{m}$ ;NC 组、HD 组 HYP 低于 MD 组  $(P<0.01)\,\text{m}$ 。结论:水蛭可能通过减少凝血酶在肺内的表达,抑制 PAI-1 生成及活性,使重组尿激酶型纤溶酶原激活物 (Urokinase plasminogen activator, uPA)活性升高,减少纤维蛋白沉积,对肺纤维化大鼠肺组织具有保护作用。

[关键词] 肺纤维化; 水蛭; 纤溶酶原激活物抑制物 1; 大鼠, Sprague-Dawley

[中图分类号] R563.9 [文献标识码] A [文章编号] 1000-2707(2012)02-0170-04

# Effects of Hirudo on the Expression of Plasminogen Activator Inhibitor-1 in Rats with Pulmonary Fibrosis

LI Xiaojuan<sup>1</sup>, ZHANG Qianyun<sup>1</sup>, CAI Zhigang<sup>2</sup>, CUI Weizheng<sup>3</sup>, SHI Yuzhen<sup>2</sup>

(1. Department of Respiratory, Central Hospital of Cangzhou City, Cangzhou 061001, Hebei, China; 2. . Department of Respiratory, the Second Hospital of Hebei Medical University, Shijiazhuang 050000, Hebei, China; 3 Department of Respiratory, Central Hospital of Handan City, Handan 056001, Hebei, China)

[Abstract] Objective: To investigate the effects of hirudo on the expression of plasminogen activator inhibitor -1 (PAI-1) in rats with pulmonary fibrosis, and to explore the mechanisms. Methods: The pulmonary fibrosis rat model was established by intratracheal instillation of bleomycin. Model rats were divided into bleomycin group (group MD) and hirudo group (group HD) with 8 rats in each group, and control group (group NC) composed of 8 healthy rats was set up. The rats of group MD were given normal saline 6 ml/d by gavage. The rats of group HD were given hirudo power  $4g/(kg \cdot d)$  by gavage. Plasma PAI-1 level and its activity were detected by ELISA, and hydroxyproline (HYP) contents of lung tissues were detected. Results: The PAI-1 level and its activity in group NC were significantly lower than those in the other two groups (P < 0.01). The PAI-1 level and its activity in group MD were higher than those in group HD (P < 0.01). The HYP content in group NC and group HD were lower than that in MD group (P < 0.01). Conclusions: Hirudo can protect the lung tissue of rats with bleomycin-induced pulmonary fibrosis by decreasing thrombin expression in the lungs, inhibiting PAI-1 generation and its activity, increasing urokinase plasminogen activator(uPA) activity and reducing the fibrous protein deposition.

[ Key words ] pulmonary fibrosis; leeches; plasminogen activator inhibitor 1; rats, Sprague-Dawley

近年来,凝血酶在肺间质纤维化(pulmonary fibrosis, PF)发病中的作用逐渐引起人们的注意,凝

血酶可激活内皮细胞,作为炎症细胞和成纤维细胞的化学诱导物,刺激成纤维细胞增殖<sup>[1]</sup>和胶原的

产生<sup>[2]</sup>,从而促进纤维化的形成。水蛭是治疗血瘀症的常用药物,主要活性成分为水蛭素,是凝血酶的特异性抑制剂<sup>[3]</sup>,能抑制凝血酶诱导的平滑肌细胞迁移和成纤维细胞增殖,抑制凝血酶对内皮细胞的刺激反应<sup>[4]</sup>。本实验通过检查 PF 大鼠血浆纤溶酶原激活物抑制因子 1 (plasminogen activafor inhibitor-1, PAI-1)的含量及活性,探讨水蛭对PF 大鼠凝血系统的影响,为临床治疗 PF 开辟新的思路。

## 1 材料与方法

#### 1.1 实验动物

SD 清洁级雄性大鼠(由河北医科大学实验动物中心提供),体重 200~220 g。

#### 1.2 方法

- 1.2.1 试剂与仪器 酶标仪,芬兰雷博;低温离心机,北京医用离心机厂;PAI-1ELISA 试剂盒,上海太阳生物技术有限公司;PAI-1 活性试剂盒,复旦大学分子遗传学研究室提供;羟脯氨酸试剂盒,南京建成生物工程开发有限公司提供;博来霉素(BLM)A5 针剂,天津太河制药有限公司生产,批号050302。水蛭粉购于河北省中医药研究所。
- 1.2.2 动物分组 大鼠适应性饲养5 d,经气管内注入 BLM 5 mg/kg 制作模型,于造模当日给予水蛭粉(4 g/kg)灌胃(按50 ml 生理盐水配 4 g 水蛭粉)定为水蛭组(HD组),用生理盐水代替水蛭粉灌胃定义为模型组(MD组),另设正常对照组(NC组)。所有大鼠自由饮水,标准大鼠饲料喂养。持续给药28 d 后处死,每组随机取8只进行处理。
- 1.2.3 检测指标 大鼠左心室穿刺采血 2 ml,置于含有 1/10 体积 0.109 mol/L 枸橼酸钠抗凝剂的试管中,3 000 r/min 离心 10 min,收集上层血浆,测定 PAI-1 含量及活性,具体操作按试剂盒说明书进行。取大鼠肺组织湿重 90~100 mg,用样本碱水解法测羟脯氨酸(HYP)含量。

#### 1.3 统计学处理

数据结果以均数  $\pm$  标准差 $(\bar{x} \pm s)$ 表示,采用 SPSS 11.0 统计软件行方差分析,两组间比较采用 t 检验。

## 2 结果

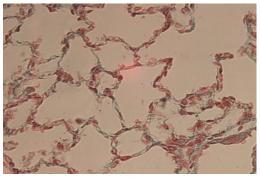
### 2.1 动物一般情况

正常对照组一般情况好,动物被毛紧密贴身,

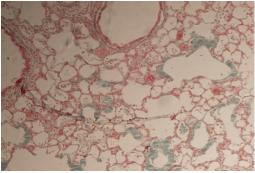
色白光泽,两眼有神活动敏捷,体重增加明显,唇及爪色淡红。模型组在成模后的2d内外观与正常对照组无明显差异,运动活泼,被毛光泽;3d后出现轻度呼吸困难,伴爪及唇轻度紫绀,有不同程度的耸毛,精神萎靡,反应迟钝;10d后情况逐渐好转,水蛭组精神状态较模型组好。

#### 2.2 肺病理改变

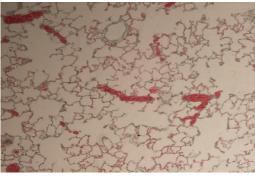
正常对照组肺组织未见明显病变;模型组可见支气管壁、肺间质大量胶原纤维呈束状或片状沉积,肺泡结构破坏,纤维化严重;水蛭组血管壁、肺泡间质仅有少量的胶原纤维增生,纤维化程度较模型组减轻。见图1。



NC组



MD组(28d)



HD组 (28 d)

图 1 各组肺组织病理图片(Masson×200) Fig. 1 Pathological picture of lung tissues in each group

2.3 血浆 PAI-1 含量、活性及肺组织 HYP 含量模型组血浆 PAI-1 含量明显高于其它各组(P < 0.01),水蛭组明显高于正常对照组(P < 0.01)。PAI-1 活性:模型组、水蛭组明显高于正常对照组

(P < 0.01),水蛭组明显低于模型组(P < 0.01)。 HYP 含量:模型组显著高于水蛭组和正常对照组 (P < 0.01),水蛭组高于正常对照组(P < 0.01), 见表 1。

表 1 各组大鼠 PAI-1 水平及 HYP 含量( $\bar{x} \pm s$ )

Tab. 1 Comparison of the PAI-1 levels and HYP contents of rats among different groups  $(\bar{x} \pm s)$ 

组别	n	PAI-1 ( μg/L )	PAI-1 活性(Au/ml)	HYP( mg/g)
NC 组	8	$0.4692 \pm 0.0813$	$0.3634 \pm 0.0470$	0. 245 8 ± 0. 011 6
MD 组	8	8. 920 5 $\pm$ 1. 094 8 <sup>(1)</sup>	2. 066 7 $\pm$ 0. 598 6 <sup>(1)</sup>	$0.9069 \pm 0.0407^{(1)}$
HD 组	8	3. 479 8 $\pm$ 0. 487 $2^{(1)(2)}$	1. 225 3 $\pm$ 0. 199 4 <sup>(1)(2)</sup>	0. 742 2 $\pm$ 0. 097 4 <sup>(1)(2)</sup>

注:与 NC 组比较, <sup>(1)</sup> P < 0.01;与 MD 组比较, <sup>(2)</sup> P < 0.01。

## 3 讨论

利用 BLM 气管内注入复制大鼠 PF 模型是目前国内外公认的研究方法。研究表明,注入 BLM 1 ~7 d,病变以肺泡炎为主,第 7 天时,肺泡炎达高峰,并开始出现肺泡间隔增厚,成纤维细胞及毛细血管增生,第 28 天形成稳定的 PF。本实验中,实验动物气管内滴入 BLM 第 28 天,大体观察肺表面凹凸不平,肺体积缩小,苍白,硬度增加,Masson 染色可见片状、条索状的胶原纤维,纤维化严重。HYP 是机体胶原蛋白的主要成分之一,不同组织中的 HYP 含量可作为衡量胶原组织代谢的重要指标。本实验中肺组织 HYP 含量较正常对照组明显升高,说明本实验采用 BLM 复制的动物模型是成功而稳定的。

随着对 PF 机制的深入研究以及相关的分子 生物学技术的发展,纤溶系统在 PF 中的作用越来 越受到重视。凝血酶可激活内皮细胞,作为炎症细 胞和成纤维细胞的化学诱导物,刺激成纤维细胞增 殖和胶原蛋白的产生,促进 PF 的形成[5]。纤维蛋 白溶解是调节纤维蛋白沉积的另一系统,在纤溶酶 原激活物(PA)的催化下形成的纤溶酶具有胰蛋白 酶样作用,不仅可以降解纤维蛋白原和纤维蛋白, 还可以降解多种细胞外基质(extracellular matrix, ECM)成分,包括纤维连接蛋白和层连蛋白;此外, 纤溶酶又为基质金属蛋白酶(MMP)活化所必需。 PA和 PAI-1 在肺炎症所引起的纤溶酶活化中扮演 着重要的角色。PAI-1 是丝氨酸蛋白酶抑制剂家 族成员之一,是纤溶系统的主要抑制物,PAI-1 也 是 PA 高效的生理性抑制因子,其组织内水平的升 高和活性的增强能够有效的抑制 PA 对纤溶酶的 活化,从而有效的抑制纤维蛋白水解和 ECM 降解, 因而有可能促进组织内纤维蛋白沉积和 ECM 积 聚,导致器官纤维化。在 PF 患者的 BALF 中,发现 纤溶酶原的活性受到损害,而这种纤溶酶原活性的 异常是由于 PAI-1 表达的增加所致。Eitzan<sup>[1]</sup> 和 Hattori 等[6]证实, PAI-1 在 PF 的病理过程中扮演 重要角色,研究者对 PAI-1 缺陷的小鼠进行气管内 灌注 BLM,发现它们对于胶原沉积有抵抗作用,PF 的程度减低;反之,PAI-1 过度表达的小鼠的 PF 明 显。因此,可假定 PAI-1 基因的缺失使其避免了 BLM 导致的纤溶酶原活性的受损,纤溶酶原未受 损或者表达增加可能减少了胶原的产生或增加了 胶原的清除。另外一种假设则认为,PAI-1 促进了 很多炎性细胞的迁移和黏附,通过这些炎性细胞以 及它们所释放的细胞因子参与了随后的纤维化。 Hattori 等<sup>[6]</sup>对 PAI-1 缺陷的小鼠用凝血酸(纤溶酶 的抑制剂)预处理后,发现 BLM 诱导的 PF 与野生 型小鼠的程度相似,但两者 BALF 中的白细胞的数 目和种类差不多,进一步验证了 PAI-1 主要是通过 干预纤溶酶的活性而促进 PF。

水蛭是一味传统的中药,属于高度特化的环节动物,俗称蚂蟥。中医认为水蛭有破血、逐瘀、通经、利水道之功效,现代中医以水蛭的破血、逐瘀为纲,使用单味水蛭或复方,用其煎剂、片剂、口服液等剂型,通过口服、外敷、和局部注射等途径给药,治疗不同系统、部位的血瘀症,适应症涉及心脑血管、肝、肾、血液等疾病以及外伤疼痛、癌症等,Haycraft<sup>[7]</sup>通过试验证明水蛭水提取物具有抗凝血作用。水蛭水提取液在体外有强的抗凝血作用,能显著延长纤维蛋白原的凝聚时间<sup>[8]</sup>;水蛭水提取液对ADP诱导的大鼠血小板聚集有显著抑制作用,能明显抑制正常人的血小板聚集,降低全血比黏度

和血浆比黏度,使红细胞电泳时间缩短。水蛭抗凝 作用的发挥主要依赖于其中的活性成分—水蛭素。 水蛭素是凝血酶特异抑制剂,能与凝血酶形成极稳 定的复合物,而且反应速度极快,使凝血酶失去裂 解纤维蛋白的能力,同时阻止凝血酶催化凝血因子 的活化[9],阻止凝血酶同血小板结合以及引起血 小板的聚集、释放反应,从而阻止血液凝固[10]。除 此之外,水蛭素还能抑制凝血酶诱导的平滑肌细胞 迁移和成纤维细胞增殖,抑制凝血酶对内皮细胞的 刺激反应[11]。有研究发现,水蛭素能显著下调凝 血酶介导的肾小球系膜细胞 PAI-1mRNA 的表达, 采用水蛭素等进行抗凝血和抗纤维蛋白沉积,还可 拮抗凝血酶介导的 ECM 合成与降解的失衡[12]。 凝血酶通过凝血酶受体-1(PAR-1)的蛋白水解作 用诱导人肺成纤维细胞产生结缔组织生长因子 (connective tissue growth factor, CTGF) [13] CTGF 能促使成纤维细胞有丝分裂,是胶原蛋白和纤维连 接蛋白产生的化学诱导剂和启动因子。对新生的 小鼠重复皮下注射 CTGF 可导致结缔组织沉积,证 实了 CTGF 对组织修复和纤维化形成起重要的作 用[14]。

HYP 是机体胶原蛋白的主要成分之一,不同组织中的 HYP 含量可作为衡量胶原组织代谢的重要指标。本研究中,HD 组 HYP 明显低于 MD 组,表明水蛭对博来霉素诱导的肺纤维化大鼠具有一定的保护作用。本研究中 MD 组 PAI-1 含量及活性明显高于 HD 组,NC 组 PAI-1 明显低于其它各组,提示肺纤维化大鼠机体中凝血及抗凝系统的动态平衡被打破,给予水蛭干预后,PAI-1 含量及活性明显降低,推测水蛭可通过影响肺纤溶活性而影响胶原代谢,其机理可能是水蛭通过减少凝血酶在肺内的表达,降低 PAI-1 含量及活性,达到减少纤维蛋白沉积和加速胶原降解的作用,其确切作用机制尚需进一步研究。

## 4 参考文献

[1] Dawes KE, Gray AJ, Laurent GJ. Thrombin stimulates fibroblast chemotaxis and replication [J]. Eur J Cell Sci, 2003(61):126-130.

- [2] Chambers RC, Dabbagh K, McAnulty RJ, Thrombin stimulates fibroblast pro-collagen production via proteolytic activation of protease-activated receptor 1 [ J ]. Biochem J, 2002(333):121-127.
- [3] 李岩,陈香美,张颖,等. 药海乐得对部分肾切除大鼠参与肾组织表达 TGF-β1 及 PAI-1 mRNA 的影响[J]. 中国病理生理学杂志,1999(15);594-597.
- [4] Hackett SF. Thrombin is a stimulator of retinal pigment epithelial cell proliferation [J]. Exp Eye Rel, 2005 (1):95 100.
- [5] Dawes KE, Gray AJ, Laurent GJ. Thrombin stimulates fibroblast chemotaxis and replication [J]. Eur J Cell Sci, 2006(61):126-130.
- [6] Hattori N, Degen JL, Sisson TH, et al. Bleomycin-in-duced pulmonary fibrosis in fibrinogen-null mice [J]. J Clin Invest, 2000(11);1341-1350.
- [7] Haycraft JB. Uber die einwirkung eines sekretes des officineller Blutegels auf die gerinnbarkeit des bluts[J]. N. S. Atch Exp Pathol Pharmak, 2004(18):209.
- [8] 欧兴长. 100 多种中药和复方抗凝血酶作用的试验观察[J]. 中西医结合杂志,1988(2):102.
- [9] Markwardt F. Development of hirudin as an antithrombotic agent[J]. Semost, 2001(15):269.
- [10] Badimon L. Thrombin regulation of platelet interaction with damaged vessel wall and isolated collagen type I at arterial flow conditions in a porcine model: effects of hirudins, heparin, and calcium chelation [J]. Blood, 2002 (2):423-34.
- [11] Hackett SF. Thrombin is a stimulator of retinal pigment epithelial cell proliferation[J]. Exp Eye Res,2005(1): 95-100.
- [12]何庆南. 凝血酶诱导人胚胎肾系膜细胞增殖和表达的研究[J]. 湖南医科大学学报,2000(2):191-193.
- [ 13 ] Chambers R, Leoni P, Blanc-Brude O. Thromin is a potent inducer of connective tissue growth factor production via proteolytic activation of protease-activated receptor-1 [ J ]. J Biol Chem, 2000(275):35584-35591.
- [14] David L J. Howll, Richard P Msrshall, Richard Starke. The role of thrombin in the pathogenesis of pulmonary fibrosis [J]. American Journal of Pathology, 2001 (159): 1383-1395.

(2011-12-23 收稿,2012-02-28 修回) 编辑:潘 娅