

[文章编号] 1000- 4718(2006)02- 0314- 04

# 三氧化二砷抑制体外培养小鼠气道成纤维细胞增殖及 c- myc 与 c- sis 表达\*

郭红荣<sup>1</sup>, 梁 标<sup>2</sup>(<sup>1</sup>南京医科大学附属常州第二人民医院呼吸科, 江苏 常州 213003; <sup>2</sup>广东医学院呼吸疾病研究所, 广东 湛江 524021)

**[摘要]** 目的: 探讨三氧化二砷 ( $\text{As}_2\text{O}_3$ ) 对体外培养的小鼠气道成纤维细胞 (FB) 增殖及原癌基因 c- myc 与 c- sis 表达的影响。方法: 按不同药物分 7 组, 在体外培养的 FB 中分别加入浓度为 0.25、0.5、1.0、2.0 和 4.0  $\mu\text{mol}/\text{L}$  的  $\text{As}_2\text{O}_3$ , 在 1、3、5 和 7 d 后用记数法观察 FB 生长情况, 并用流式细胞仪 (FCM) 检测不同浓度药物对各组 FB 增殖的影响及各组 c- myc 与 c- sis 的阳性表达率。结果: 各种实验浓度的  $\text{As}_2\text{O}_3$  对 FB 均有抑制作用, 并有时间剂量效应。流式细胞仪分析显示, 随着浓度的增高,  $G_1$  期细胞比例逐渐增高,  $G_2/M$  期细胞比例降低, 浓度为 2.0 和 4.0  $\mu\text{mol}/\text{L}$  的  $\text{As}_2\text{O}_3$  能显著抑制 c- myc 与 c- sis 的表达。结论:  $\text{As}_2\text{O}_3$  能抑制 FB 的增生, 其机理可能与其下调 c- myc 与 c- sis 的表达有关。

[关键词] 三氧化二砷; 成纤维细胞; 细胞增殖; 癌基因

[中图分类号] R363

[文献标识码] A

## Inhibitory effect of arsenic trioxide on the proliferation of airway fibroblast and the expression of c- myc and c- sis *in vitro*

GUO Hong-rong<sup>1</sup>, LIANG Biao<sup>2</sup>(<sup>1</sup>Department of Respiratory Medicine, Affiliated Changzhou Second People's Hospital, Nanjing Medical University, Changzhou 213003, China; <sup>2</sup>Institute of Respiratory Disease, Guangdong Medical College, Zhanjiang 524023, China)

**[ABSTRACT]** **AIM:** To study the effects of arsenic trioxide ( $\text{As}_2\text{O}_3$ ) on mouse airway fibroblast (FB) proliferation and expression of c- myc and c- sis in cultured FB. **METHODS:** The cultured FB was divided into seven groups. NS, dexamethasone (1.0  $\mu\text{mol}/\text{L}$ ) and  $\text{As}_2\text{O}_3$  at concentrations of 0.25, 0.5, 1.0, 2.0, 4.0  $\mu\text{mol}/\text{L}$  were instilled respectively into cultured FB. The effects of different concentration of  $\text{As}_2\text{O}_3$  and dexamethasone on cell growth were observed at 1, 3, 5 and 7 day. The changes of cell cycle and the positive expression rate of c- myc and c- sis were examined by flow cytometry (FCM). **RESULTS:** Various concentrations of  $\text{As}_2\text{O}_3$  significantly inhibited the proliferation of FB *in vitro* and showed a dose- dependent and time- dependent tendency. Data from FCM indicated that  $G_1$ - phase cell percentage increased and  $G_2/M$ - phase cell percentage decreased with the increase in  $\text{As}_2\text{O}_3$  concentrations. The expression of c- myc and c- sis was significantly inhibited by  $\text{As}_2\text{O}_3$  (2.0, 4.0  $\mu\text{mol}/\text{L}$ ). **CONCLUSION:**  $\text{As}_2\text{O}_3$  inhibits FB proliferation by downregulating the expression of c- myc and c- sis.

[KEY WORDS] Arsenic trioxide; Fibroblast; Cells proliferation; Oncogenes

三氧化二砷 (arsenic trioxide,  $\text{As}_2\text{O}_3$ ) 被认为是剧毒物质, 并且有致畸、致癌作用, 但应用其小剂量来治疗白血病已早有报道<sup>[1]</sup>, 其主要作用机理是抑制细胞增殖, 促进细胞凋亡。近年来研究证实  $\text{As}_2\text{O}_3$  具有促进哮喘豚鼠气道嗜酸粒细胞凋亡、降低气道反应性的作用<sup>[2]</sup>。慢性气道炎症、气道重构是哮喘的两个主要特点, 而气道重构主要表现为气道平滑肌细胞 (smooth muscle cell, SMC)、成纤维细胞 (fibroblast, FB) 的增生和大量细胞外基质 (extracellular material, ECM) 的沉积。FB 是气道粘膜下主要结构细胞之一,

原癌基因 c- myc 和 c- sis 与 FB 增生密切相关。本研究通过体外培养 FB, 探讨  $\text{As}_2\text{O}_3$  对 FB 增殖及 c- myc 与 c- sis 基因表达的影响, 以期为哮喘的防治开辟新途径。

## 材 料 和 方 法

### 1 动物

昆明种雄性小鼠, 体重 (20 ± 2) g (广东医学院实验动物中心提供)。

[收稿日期] 2004- 07- 08 [修回日期] 2004- 12- 07

\* [基金项目] 广东省中医药局课题(No. 100023)

Tel: 0519- 8119299; E-mail: hyg68@tom.com

## 2 主要试剂及仪器

三氧化二砷(哈尔滨医科大学第一附属医院), DMEM(Sigma 公司), 新生小牛血清(FBS, 北京生物制品有限公司), 胰蛋白酶(Sigma 公司), 碘化丙啶(Sigma 公司), EDTA(AKI 公司), 胶原酶 IV(Sigma 公司), 即用型 DAB 试剂盒(北京中山生物技术有限公司), 兔抗小鼠胶原酶 IV 单克隆抗体、抗平滑肌  $\alpha$ - 肌动蛋白抗体(Sigma 公司)、兔抗小鼠 c-myc 与 c-sis 蛋白多克隆抗体(美国 Santa Cruz 公司)。DMEM 培养液, 含 15% 小牛血清, 5% 谷氨酰胺, 青霉素  $1 \times 10^5$  U/L, 链霉素 100 mg/L。日本 NAPCO5410 型培养箱, 倒置显微镜(日本 Olympus), EPICS-XL 流式细胞仪(美国库尔特公司)。

## 3 原代细胞的培养

引颈处死小鼠, 取支气管, 用生理盐水及 D-Hanks 液清洗干净, 刮去内外膜, 剪成小组织块( $< 1 \text{ mm} \times 1 \text{ mm} \times 1 \text{ mm}$ ), 置于含胶原酶 IV( $2 \times 10^6 \text{ U/L}$ ) 的 DMEM 中于  $37^\circ\text{C}$  5% CO<sub>2</sub> 培养箱中消化 2 h 后, 加入 0.25% 胰蛋白酶消化 30 min, 离心弃上清。用含 20% FBS 的 DMEM 培养液于  $37^\circ\text{C}$  5% CO<sub>2</sub> 培养箱中继续培养。利用时差法将平滑肌细胞除去。当培养瓶 FB 细胞铺满后用 0.25% 胰蛋白酶-EDTA 消化传代, 每 3~5 d 更换培养液。实验用第 3~5 代处于对数生长期的细胞。

## 4 成纤维细胞的鉴定

根据细胞形态学及细胞免疫组化方法来鉴定。成纤维细胞呈放射状生长, 长梭形。将消化后的细胞制成细胞悬液, 接种于玻片继续培养。至生长状态良好后取出自然晾干, 冷丙酮甲酸(2:1)固定 10 min, 晾干后-20℃冰箱保存备用。用免疫组化方法来鉴定成纤维细胞。

## 5 细胞生长曲线的绘制

取第 3 代细胞进行消化, 制成细胞悬液, 以  $10^7 \text{ cells/L}$  的密度分别接种于 25 mL 培养瓶继续培养。每隔 1 d 取出 3 瓶进行计数, 计算均值。连续观察 2 周。

## 6 药物对细胞增殖的影响

**6.1 细胞生长抑制实验** 将第 3 代 FB 接种于 24 孔细胞培养板上( $1 \times 10^8 \text{ cells/L}, 1 \text{ mL/well}$ ),  $37^\circ\text{C}$ 、5% CO<sub>2</sub> 培养箱中培养 48 h 后, 细胞贴壁生长呈致密的单层。弃原生长液, 实验组每孔加入由培养液稀释的分别含 0.25、0.50、1.0、2.0 和 4.0  $\mu\text{mol/L}$  的 As<sub>2</sub>O<sub>3</sub> 1 mL, 空白对照组仅加入培养液, 每 4 孔为一浓度组, 共 6 组。于  $37^\circ\text{C}$  5% CO<sub>2</sub> 培养箱中继续培养。分别于第 1、3、5 和 7 d 时收样, 用台盼蓝的稀释液在血球计数板上计数细胞。实验重复 3 次, 取均

值。计算抑制率 = (对照组细胞数 - 实验组细胞数) / 对照组细胞数  $\times 100\%$ 。

**6.2 药物对细胞周期的影响** 将第 3 代 FB 接种于 96 孔细胞培养板上用不同的药物处理, 分别加入 1  $\mu\text{mol/L}$  地塞米松及浓度分别为 0.25、0.5、1.0、2.0、4.0  $\mu\text{mol/L}$  As<sub>2</sub>O<sub>3</sub>, 空白组只加生理盐水。每组重复 3 个样本。继续培养 48 h 后消化收集细胞制成细胞悬液( $1 \times 10^9 \text{ cells/L}$  左右), 加入 70% 预冷乙醇, 4℃冰箱固定 48 h。RNase A 及碘化丙啶(PI)处理(避光)30 min, 用流式细胞仪进行细胞周期分析。

**6.3 药物对细胞 c-myc c-sis 基因表达的影响** 将第 3 代 FB 按上述同样方法分组并处理, 分别加入 1  $\mu\text{mol/L}$  地塞米松及浓度分别为 0.25、0.5、1.0、2.0 和 4.0  $\mu\text{mol/L}$  As<sub>2</sub>O<sub>3</sub>, 空白组只加生理盐水。每组重复 3 个样品。继续培养 48 h 后消化收集细胞制成细胞悬液( $1 \times 10^9 \text{ cells/L}$ ), 加入 70% 预冷乙醇, 4℃冰箱固定 48 h。PBS 离心洗涤 2 次, 重悬于 100  $\mu\text{L}$  PBS(含 0.1% 叠氮钠和 2% 小牛血清)。根据兔抗鼠 c-myc 与 c-sis 蛋白多克隆抗体试剂盒说明分别加入两种抗体, 并设阴性对照以 PBS 替代。4℃放置, 反应 45~60 min(避光)。洗涤后加入 50  $\mu\text{L}$  1:40 的 FITC 标记的山羊抗兔 IgG, 4℃反应 30~45 min(避光), 洗涤后重悬于 0.5 mL PBS 中上流式细胞仪检测, 用 488 nm 激发波长测定 c-myc c-sis 的阳性表达率。

## 7 统计学处理

各指标(计量资料)均以  $\bar{x} \pm s$  表示, 应用 SPSS 10.0 统计软件进行单因素方差分析、方差齐性检验。

## 结 果

### 1 FB 细胞学特性

原代细胞 24 h 内可贴壁, 并有细胞长出成梭形。细胞生长最快在 8~14 d, 呈放射状排列生长, 胞体丰满, 胞浆均匀。传代细胞很快贴壁( $< 8 \text{ h}$ ), 生长旺盛, 状态良好(见图 1、图 2)。

### 2 细胞免疫组化鉴定

FB 胞浆中抗 II型胶原抗体阳性(染成褐黄色), 抗波形丝蛋白抗体阳性(染成棕黄色), 抗  $\alpha$ - 肌动蛋白抗体阴性(未见橘黄色表达), 证实所培养细胞为成纤维细胞(见图 3~图 5)。

### 3 细胞生长曲线

细胞培养 2 周内细胞密度变化见表 1。细胞传代后第 1 d 生长缓慢, 从第 2 d 开始细胞分裂增殖活跃, 成对数生长, 一般在第 2~8 d 细胞分裂指数达高峰。当细胞达到饱和密度时, 细胞生长趋于停滞状态, 细胞生长曲线呈“滞缓- 对数生长- 平台模式”。



Fig 1 The primary cells by phase contrast microscope ( $\times 40$ ).  
图 1 相差显微镜下的原代 FB 形态



Fig 2 The generative cells by phase contrast microscope ( $\times 40$ ).  
图 2 相差显微镜下的传代 FB 形态



Fig 3 Collagen III positive expression of FB by IC (SP,  $\times 400$ ).  
图 3 免疫细胞化学染色显示 FB 细胞Ⅲ型胶原表达阳性

#### 4 细胞生长抑制率的变化

结果见表 2, 提示各剂量组之间、不同时间之间有显著差异( $P < 0.01$ )，而且随着  $As_2O_3$  浓度的增加, 作用时间的延长,  $As_2O_3$  对 FB 的抑制作用愈明显。可见  $As_2O_3$  对细胞增生的抑制率既具有剂量效应关系, 又具有时间效应关系。见图 6。

#### 5 药物对 FB 细胞周期的影响

FB 经  $As_2O_3$  及地塞米松处理后, 各治疗组中处于  $G_1$  期的比例显著大于正常对照组( $P < 0.01$ )。中小剂量组中处于 S 期的比例显著高于正常组( $P < 0.01$ ), 至大剂量组才低于正常组。各组  $G_2/M$  期的比例少于正常对照组( $P < 0.01$ ), 大剂量组较小剂量组降低更明显( $P < 0.01$ )。见表 3。

#### 6 药物对 FB 细胞 c-myc c-sis 基因表达的影响

随着  $As_2O_3$  剂量的增大, c-myc c-sis 的表达

率逐渐降低, 呈剂量依赖性( $P < 0.01$ ), 而且大剂量组降低作用强于小剂量组( $P < 0.01$ )。地塞米松可抑制两基因的表达率, 但与  $As_2O_3$  各处理组相比, 其降低作用弱于  $As_2O_3$ ( $P < 0.01$ )。见表 4。

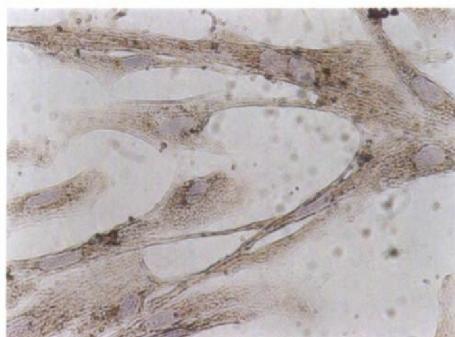


Fig 4 Vimentin positive expression of FB by IC (SP,  $\times 400$ ).  
图 4 免疫细胞化学染色显示 FB 细胞波形蛋白表达阳性

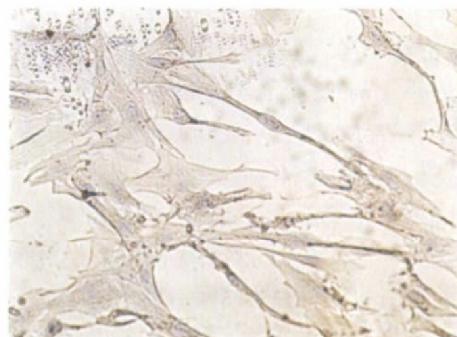


Fig 5  $\alpha$ -actin positive expression of FB by IC (SP,  $\times 400$ ).  
图 5 免疫细胞化学染色显示 FB 细胞  $\alpha$ -肌动蛋白表达阴性  
(未见橘黄色表达)

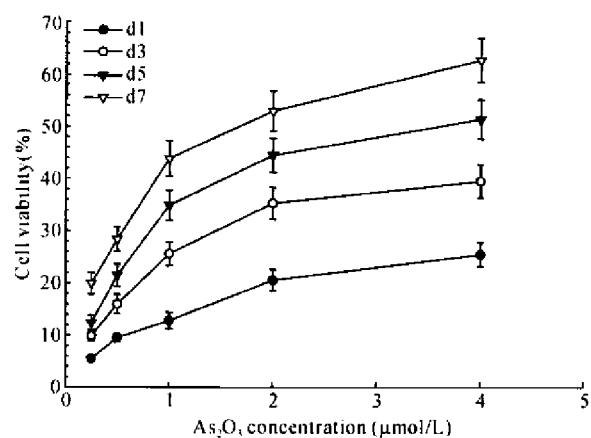


Fig 6 The dose- dependent and time- dependent effects on the cell viability of FB.  $\bar{x} \pm s$ .  $n = 3$ .  $P < 0.01$  vs every group and every day each other.

图 6  $As_2O_3$  对 FB 生长抑制率的时效及量效作用

## 讨 论

早已证实,  $As_2O_3$  在急性早幼粒细胞白血病(APL)及多种恶性肿瘤的治疗中发挥重要作用。体外研究表明, 其主要机理是一定剂量的  $As_2O_3$  能抑制

表 1 FB 细胞培养 2 周内细胞密度变化  
Tab 1 Changes of the density of FB in 2 weeks ( $\bar{x} \pm s$ , n = 3)

Time(d)	0	2	4	6	8	10	12	14
Density( $\times 10^4$ )	2.00 ± 0.53	2.52 ± 0.77	5.98 ± 0.89	7.66 ± 1.02	9.85 ± 0.42	10.77 ± 0.64	11.01 ± 0.39	11.32 ± 0.56

表 2 As<sub>2</sub>O<sub>3</sub> 对 FB 细胞培养不同天数生长抑制率的变化Tab 2 Changes of the cell viability of FB(%,  $\bar{x} \pm s$ , n = 3)

Concentration (μmol/L)	1 d	3 d	5 d	7 d
0.25	5.50 ± 0.46	9.87 ± 1.45	12.38 ± 1.45	19.89 ± 2.08
0.5	9.47 ± 0.83	15.94 ± 1.85	21.46 ± 2.13	28.34 ± 2.37
1.0	12.80 ± 1.55	25.57 ± 2.26	34.85 ± 2.82	43.82 ± 3.36
2.0	20.50 ± 2.07	35.23 ± 3.04	44.41 ± 3.26	52.86 ± 3.83
4.0	25.40 ± 2.28	39.42 ± 3.15	51.26 ± 3.74	62.63 ± 4.22

表 3 As<sub>2</sub>O<sub>3</sub> 对 FB 细胞周期的影响Tab 3 Effects of As<sub>2</sub>O<sub>3</sub> on the cell cycle of FB(%,  $\bar{x} \pm s$ , n = 3)

Group	G <sub>1</sub>	S	G <sub>2</sub> /M
Control	80.55 ± 2.38	5.71 ± 0.53	13.74 ± 1.56
Dexamethone	81.72 ± 2.41*	3.36 ± 0.47*	14.92 ± 1.43*
As <sub>2</sub> O <sub>3</sub> 0.25	85.26 ± 2.55*	7.58 ± 0.87*	7.16 ± 0.73* △
As <sub>2</sub> O <sub>3</sub> 0.5	85.47 ± 2.81* △	7.35 ± 1.04*	7.12 ± 0.72*
As <sub>2</sub> O <sub>3</sub> 1.0	86.13 ± 3.02*	7.55 ± 0.98*	6.32 ± 1.12*
As <sub>2</sub> O <sub>3</sub> 2.0	89.08 ± 2.97* *	7.11 ± 0.95* *	3.81 ± 0.52* *
As <sub>2</sub> O <sub>3</sub> 4.0	90.25 ± 3.17* *	5.54 ± 0.61* *	4.21 ± 0.66* *

\* P < 0.01 vs control group; △ P < 0.01 vs As<sub>2</sub>O<sub>3</sub> 2.0 group; \* P < 0.01 vs As<sub>2</sub>O<sub>3</sub> 0.25 group.

表 4 各组 c-myc, c-sis 表达率的比较

Tab 4 Comparison of c-myc, c-sis expression rate among every group(%,  $\bar{x} \pm s$ , n = 3)

Group	c-myc	c-sis
Control	21.25 ± 0.48	14.69 ± 0.32
Dexamethone	19.38 ± 0.50*	12.58 ± 0.18*
As <sub>2</sub> O <sub>3</sub> 0.25	14.65 ± 0.41* *	10.71 ± 0.30* *
As <sub>2</sub> O <sub>3</sub> 0.5	14.35 ± 0.34* *	10.23 ± 0.37* *
As <sub>2</sub> O <sub>3</sub> 1.0	5.64 ± 0.27* △ *	8.48 ± 0.16* *
As <sub>2</sub> O <sub>3</sub> 2.0	4.57 ± 0.16* △ *	7.71 ± 0.24* △ *
As <sub>2</sub> O <sub>3</sub> 4.0	3.27 ± 0.15* △ *	4.75 ± 0.12* △ *

\* P < 0.01 vs control group; △ P < 0.01 vs As<sub>2</sub>O<sub>3</sub> 0.25 group;

\* P < 0.01 vs dexamethone group.

细胞增殖, 诱导其凋亡<sup>[3,4]</sup>。近年来研究<sup>[2,5,6]</sup>发现 As<sub>2</sub>O<sub>3</sub> 能抑制哮喘豚鼠骨髓中 EOS 的生成, 抑制肺组织血管周围 EOS 浸润, 促进 EOS 凋亡, 从而减轻哮喘的气道炎症而发挥其治疗作用。Burns 等<sup>[7]</sup>的实验提示, 砷化物可抑制抗体形成及其它一些 T 细胞介导的免疫功能, 并抑制抗原提成细胞和淋巴细胞的活化和增殖。本研究发现, 在 As<sub>2</sub>O<sub>3</sub> 0.25 μmol/L 的剂量时, 即出现 G<sub>1</sub> 的阻滞。随着剂量的增大, G<sub>1</sub> 期细胞逐渐增多, 而处于 G<sub>2</sub>/M 期细胞逐渐减少, 呈剂

量依赖性。同时我们看到, 在中小剂量时, S 期细胞的比例高于正常对照组, 至 4.0 μmol/L 剂量组时, S 期细胞的比例才低于正常对照组。这可能与砷对于细胞的作用具有双重性有关。Meng 等<sup>[8]</sup>研究发现, 低浓度的砷剂可促进淋巴细胞 DNA 的合成, 而高浓度的砷剂可抑制 DNA 的合成。这说明不同浓度的 As<sub>2</sub>O<sub>3</sub> 具有不同的作用效应。但是, 各剂量组 G<sub>1</sub> 期细胞明显多于正常组, G<sub>2</sub>/M 期细胞明显减少。因此, As<sub>2</sub>O<sub>3</sub> 总的作用效果仍然是抑制 FB 的增殖。地塞米松对细胞周期的影响不明显, 考虑其治疗哮喘的机制与 As<sub>2</sub>O<sub>3</sub> 有所不同。另外, 实验结果显示随着 As<sub>2</sub>O<sub>3</sub> 剂量的增大, c-myc, c-sis 的表达率逐渐降低, 低剂量组对基因的表达影响不明显, 大剂量组能明显抑制两基因的表达, 呈剂量依赖性。As<sub>2</sub>O<sub>3</sub> 各处理组与对照组相比, 差异显著(P < 0.01), 大剂量组明显优于小剂量组, 且作用优于地塞米松(P < 0.01)。因而我们认为, As<sub>2</sub>O<sub>3</sub> 是通过下调 c-myc, c-sis 的表达, 从而调控细胞周期而抑制 FB 的增殖。这为 As<sub>2</sub>O<sub>3</sub> 有效防治哮喘提供理论依据。

#### [参考文献]

- [1] 付春景, 李金龙, 黄幼田, 等. ST1571 及 As<sub>2</sub>O<sub>3</sub> 诱导 K562 细胞凋亡机制的研究[J]. 中国病理生理杂志, 2004, 20(10): 1919- 1920.
- [2] 周林福, 殷凯生. 小剂量三氧化二砷对哮喘豚鼠气道嗜酸细胞凋亡和核因子 κB 表达作用的相关性研究[J]. 中华结核和呼吸杂志, 2002, 25(7): 439.
- [3] 陈国强, 朱军, 石学耕, 等. 氧化砷诱导早幼粒细胞白血病凋亡及其分子机制的初步研究[J]. 中华血液病杂志, 1997, 18(1): 25- 28.
- [4] 唐印华, 刘铁夫, 庄丽维, 等. 三氧化二砷抑制肝癌增殖的体内实验研究[J]. 哈尔滨医学, 2003, 23(1): 3- 4.
- [5] 殷凯生, 姚欣, 陈俊娣, 等. 在实验动物中砷剂平喘机制的初步研究[J]. 南京医科大学学报, 1999, 19(5): 433.
- [6] 丁礼仁, 沈华浩, 崔巍. 砷剂对支气管哮喘大鼠气道炎症的作用[J]. 中华结核和呼吸杂志, 2002, 25(11): 686- 687.
- [7] Burns LA, Munson AE. Gallium arsenide selectively inhibits T cell proliferation and alters expression of CD25(IL-2R/p55)[J]. J Pharmacol Exp Ther, 1993, 265(1): 178- 186.
- [8] Meng ZQ, Meng NY. Effects of arsenite on blast transformation and DNA synthesis of human blood lymphocytes [J]. Chemophere, 2000, 41(1-2): 115- 119.