基础研究

晚期糖基化终末产物受体促进甲苯二异氰酸脂哮喘小鼠 MUC5AC表达及气道黏液高分泌

熊 婧,赵文驱,黄国华,姚利红,董航明,余常辉,赵海金,蔡绍曦 南方医科大学南方医院呼吸与危重症医学科//慢性气道疾病实验室,广东 广州 510515

摘要:目的 探讨晚期糖基化终末产物受体(RAGE)信号对甲苯二异氰酸脂(TDI)哮喘小鼠黏蛋白MUC5AC表达及气道黏液分 泌的影响。方法 在体内水平上建立TDI小鼠哮喘模型,实验分4组:对照组、TDI溶剂(AOO)致敏激发组、TDI致敏激发组、 RAGE抑制剂处理组。采用糖原染色评估各组间气道黏液分泌情况,Western blotting及免疫组化法检测MUC5AC表达水平。 同时通过Western blotting检测各组间细胞外调节蛋白激酶(ERK)通路磷酸化水平。在体外水平配制TDI-人血清白蛋白(TDI-HSA)复合物,刺激人支气管上皮细胞(16HBE)及经慢病毒转染空载体和shRNA-RAGE载体的人支气管上皮细胞,检测各组 MUC5AC及ERK通路分子表达情况,加入ERK抑制剂U0126后,进一步评估MUC5ACmRNA表达情况。结果 与对照组相 比,TDI哮喘组小鼠糖原染色阳性率及MUC5AC表达升高(P<0.05), p-ERK表达增多(P<0.05),RAGE抑制剂处理组糖原染色 阳性率及MUC5AC表达较TDI组减少(P<0.05)。同时,p-ERK表达下降(P<0.05)。体外水平,与对照组相比,TDI-HSA处理组 MUC5AC mRNA及p-ERK表达增多(P<0.05),sh RNA-RAGE组MUC5AC mRNA及p-ERK表达下调(P<0.05),ERK抑制剂 预处理组,MUC5AC mRNA表达下调(P<0.05)。结论 TDI小鼠哮喘模型下RAGE可能通过激活ERK通路促进黏蛋白 MUC5AC的表达及黏液高分泌的发生。

关键词:甲苯二异氰酸酯哮喘;晚期糖基化终末产物受体;MUC5AC;p-ERK

Receptor for advanced glycation end products upregulates MUC5AC expression and promotes mucus overproduction in mice with toluene diisocyanate-induced asthma

XIONG Jing, ZHAO Wenqu, HUANG Guohua, YAO Lihong, DONG Hangming, YU Changhui, ZHAO Haijin, CAI Shaoxi Laboratory of Chronic Airway Diseases, Department of Respiratory and Critical Care Medicine, Nanfang Hospital, Southern Medical University, Guangzhou 510515, China

Abstract: Objective To explore the role of the receptor for advanced glycation end products (RAGE) in regulating the expression of MUC5AC and mucus production in a mouse model of toluene diisocyanate (TDI)-induced asthma. **Methods** BALB/c mice were randomly divided into control group, vehicle (AOO) group, TDI-induced asthma group and RAGE inhibitor (FPS-ZM1) group. PAS staining, Western blotting, and immunohistochemistry were used to analyze the changes in mucus production and MUC5AC expression in the airway of the mice, and the expression of p-ERK was detected with Western blotting. *In vitro* cultured human bronchial epithelial cell line 16HBE was transfected with lentiviral vector carrying short hairpin RNA targeting RAGE (shRNA-RAGE) and subsequently challenged with a TDI-human serum albumin (TDI-HSA) conjugate, and the changes in cellular MUC5AC mRNA expression as detected using RT-PCR; the protein expressions of ERK and p-ERK in the cells were examined with Western blotting. The effect of ERK inhibitor U0126 pretreatment on MUC5AC mRNA expression was also analyzed in the cells. **Results** Compared with the control mice, TDI-induced asthmatic mice showed significantly higher rates of PAS positivity and increased MUC5AC and p-ERK expressions in the airway (*P*< 0.05). Treatment with FPS-ZM1 significantly decreased PAS positivity and lowered MUC5AC and p-ERK expressions in the airway of the asthmatic mice (*P*<0.05). Exposure of 16HBE cells to TDI-HSA caused a significant increase in MUC5AC mRNA

收稿日期:2017-05-12

基金项目:国家自然科学基金(81670026);国家重点研发计划精准医学研究发展计划(2016YFC0905800);广东省自然科学基金(2015A030313236);广东省科技计划项目(2016A020215117) Supported by National Natural Science Foundation of China (81670026). 作者简介:熊婧,在读硕士研究生,E-mail: 312295231@qq.com 通信作者:蔡绍曦,博士,主任医师,E-mail: caishaox@smu.edu.cn;赵海 金,博士,副主任医师,E-mail: zhjin@smu.edu.cn expression and p-ERK protein expression (P<0.05), while RAGE knockdown obviously suppressed TDI-HSAinduced upregulation of p-ERK and MUC5AC mRNA (P< 0.05). Treatment with the ERK inhibitor U0126 also lowered TDI-HSA-induced up-regulation of MUC5AC mRNA in the cells (P<0.05). **Conclusion** RAGE signaling induces MUC5AC expression via extracellular signalregulated kinase pathway to promote mucus overproduction in mice with TDI-induced asthma. **Keywords:** toluene diisocyanate; asthma; receptor for advanced glycation end products; MUC5AC; p-ERK 支气管哮喘(简称哮喘)是一种常见的慢性气道疾病,全球约有3亿哮喘患者,每年约25万人因哮喘导致死亡^[1]。气道黏液高分泌是支气管哮喘重要病理生理特征之一。正常生理状况下,气道黏液的分泌是呼吸道防御的一种自身保护机制。气道黏液由多种组分混合而成,其中黏蛋白是其主要成分。在已知的21种黏蛋白基因中,MUC5AC编码的蛋白是呼吸道黏液最丰富的组分,同样也是哮喘患者气道表达最丰富的黏蛋白^[2-3]。其与哮喘气道黏液的过度分泌和杯状化生过程密切相关^[4-5]。气道分泌的含MUC5AC丰富的大量黏液甚至可形成黏液栓,过多的黏液可造成哮喘患者的气道细菌定植、气流受限及通气功能障碍,甚至造成哮喘相关的致死性的危害^[6]。因此,抑制气道的黏液高分泌可能成为哮喘治疗的靶点。

甲苯二异氰酸脂(TDI)是工业环境中常见的一种 小分子过敏原,广泛存在于油漆、聚氨酯泡沫、涂料之 中,其是诱发职业性哮喘最为常见的原因之一^[7]。TDI 诱发的哮喘病理生理特征与普通哮喘相似,具有气道炎 症、气道高反应及气道重塑等特征。晚期糖基化终末产 物受体(RAGE)是一种模式识别受体,可通过识别多种 配体,介导下游多种信号通路,其与许多慢性气道疾病 密切相关,近年来在哮喘的作用备受关注^[8+10]。本课题 组前期研究发现在TDI介导的小鼠哮喘模型中RAGE 表达明显升高,且阻断RAGE信号可显著减轻TDI哮喘 小鼠的气道炎症反应及气道高反应性^[11],但其是否也能 影响气道黏液的分泌尚不明确。因此本实验采用TDI 小鼠哮喘模型及气道上皮细胞模型,通过干预RAGE信 号来探讨其对TDI哮喘模型黏液分泌及MUC5AC表达 的影响及可能的机制。

1 材料和方法

1.1 试剂

丙酮、橄榄油、TDI(sigma); RAGE抑制剂 FPS-ZM1(Millipore), RAGE一抗(abcam)、MUC5AC一抗 (abcam)、ERK p-ERK(cst); ERK抑制剂U0126(sellneck), HE染液, DAB显色试剂盒。

1.2 实验动物及TDI哮喘动物模型建立

SPF级雄性BALB/c小鼠30只,购自南方医科大学 实验动物中心,6~8周龄,体质量22~22g,随机分为4 组:对照组(Control组)、AOO(TDI溶剂,丙酮和橄榄油 混合液)致敏激发组、哮喘组(TDI组)、RAGE抑制剂 组。对照组为未经过致敏激发处理的同批小鼠。TDI 组:致敏阶段:第1天及第8天采用0.3%TDI(溶剂为丙 酮与橄榄油混合物)20 μL滴到小鼠耳背,40 μL/只;激发 阶段:第15、18、21天给予3%TDI雾化吸入,TDI持续雾 化3 h。每次激发前1 h按150 mg/kg剂量腹腔注射生 理盐水。AOO组:操作同实验组,但致敏及激发采用 TDI溶剂。RAGE抑制剂组:操作过程同实验组,但每 次激发前1h按150 mg/kg剂量腹腔注射RAGE抑制剂 FPS-ZM1。

1.3 淋巴细胞培养、肺组织糖原染色、免疫组化

动物模型建立3周后处死小鼠,取小鼠颈部淋巴结 组织,经细胞筛处理后细胞计数,以1×10⁷/mL接种于含 3.5 mg/mL刀豆素A的完全培养基中培养48 h,留上清 液。取右肺组织制作石蜡切片,常规脱蜡至水,做HE染 色,糖原染色及气道MUC5AC的免疫组化。详见相关 资料。

1.4 TDI-人血清白蛋白(TDI-HSA)复合物的配制

TDI-HSA复合物配制方法如文献[12]中所述,TDI与HSA摩尔比大约为4.5。

1.5 细胞培养、shRNA-RAGE慢病毒转染及筛选

人支气管上皮细胞16HBE购自中科院,其采用含 10%胎牛血清的RPMI 1640培养基,在37℃、5% CO₂ 培养箱中传代培养,细胞生长状态良好时用于实验。敲 低RAGE基因表达的慢病毒包装系统由南京爱必梦生 物材料有限公司完成,构建RAGE基因干扰重组质粒, 将重组后的质粒与慢病毒转染试剂混合转染293T细 胞,72 h收集病毒上清,感染16HBE细胞。空载体质粒 同上操作感染的16HBE细胞作为阴性对照,未感染慢 病毒的16HBE细胞作为空白对照。将细胞扩大培养后 经流式细胞仪分选富集GFP阳性细胞,Western blotting 检测RAGE干扰效率。

1.6 Western blotting及ELISA

采用凯基蛋白提取试剂盒抽提细胞及肺组织总蛋白,Bradford法进行蛋白浓度测定。取等量蛋白样品进行SDS-PAGE电泳,恒压将蛋白转至PVDF膜,5%脱脂奶粉封闭1h,孵一抗4℃过夜,TBST洗膜30min,二抗孵育1h,TBST洗膜30min,LI-COR红外荧光扫描成像检测。ELISA操作参见具体说明书。

1.7 荧光定量RT-PCR

检测细胞中 MUC5AC mRNA 的表达。采用 RNAiso Reagent试剂(TaKaRa)参照说明书提取各组细 胞内总RNA,取1 μ g RNA逆转录(逆转录试剂盒购自 TaKaRa),按试剂盒说明书合成 cDNA。MUC5AC及 GAPDH引物序列如下:MUC5AC的上下游引物分别 是 5'-CTGCCAAGTGGTCAGAGGG-3'和 5'-TGTCC AGGAAGGTGTAGTAGGTG-3'内参GAPDH上下游 引物分别是 5'-AGTGGATATTGTTGCCATCA-3'和 5'-GAAGATGGTGATGGGATTTC-3',通过实时定量 PCR 扩增目的基因,PCR反应条件为:95 ℃预变性30 s 95 ℃ 变性5 s 60 ℃退火、延伸20 s,反应40个循环。采用2^{-ΔΔα} 法分析目的基因mRNA的相对表达水平。

TDI小鼠哮喘模型建立后,采用ELISA法检测各组

间小鼠血清IgE及淋巴上清液中Th2型细胞因子IL-4

的水平,结果发现TDI组小鼠IgE及IL-4明显释放增多

(图1A、B)。肺组织糖原染色结果显示:相比Control组

及AOO组,TDI哮喘组小鼠糖原染色评分升高(图1C,

P<0.05)。气道上皮杯状细胞显著增生,黏液分泌增多(图1D)。与单纯TDI哮喘组相比,采用RAGE抑制剂

FPS-ZMI处理的小鼠,糖原染色评分减少(图1C,P<

0.05),气道上皮杯状细胞数量及黏液分泌减少(图1D)。

1.8 统计学分析

实验数据以均数±标准差表示,采用SPSS 20.0统 计软件分析处理,比较采用单因素方差分析,符合方差 齐性检验者,使用Bonferonni方法分析,不符合方差齐 性检验者,使用Dunnett's T3分析,以P<0.05表示差异 具有统计学意义。

2 结果



2.1 RAGE抑制剂减少TDI哮喘模型黏液分泌

Fig.1 Effects of RAGE antagonists on mucus production in mice with TDI-induced asthma. *A*, *B*: Serum levels of total IgE and IL-4 in auricular lymph node cells, respectively, measured using ELISA; *C*: PAS score for assessing mucus production in different groups; *D*: PAS stained of the lung sections in different groups (Original magnification, ×200). *P<0.05 *vs* AOO group; ${}^{*}P$ <0.05 *vs* TDI group.

2.2 RAGE抑制剂减少TDI哮喘模型MUC5AC的表达 采用免疫组化及Western blotting法进一步检测 MUC5AC在肺部的分布及表达。结果显示:TDI组气 道上皮MUC5AC染色阳性率较对照组(Control组)及 AOO组有明显增多,而RAGE抑制剂组较TDI组有所 下降(图2A)。Western blotting结果显示:与AOO组相比,TDI哮喘组RAGE的表达显著增高(图2B,P<0.05),与此同时,TDI哮喘组MUC5AC的表达较AOO也显著增多(图2B,P<0.05),采用RAGE抑制剂组MUC5AC表达出现下降,与TDI哮喘组相比差异具有统计学意义

 $(\mathbb{B}_{2B}, P < 0.05)_{\circ}$

2.3 RAGE抑制剂可抑制TDI哮喘模型的ERK信号通路 采用Western blotting法比较各组间ERK通路的变 化情况,Western blotting统计结果显示:与AOO组相 比,TDI组的p-ERK蛋白水平表达显著升高(图3B,P<0.05),而RAGE抑制剂组较TDI哮喘组p-ERK表达明显下降,差异具有统计学意义(P<0.05)。



图2 RAGE抑制剂对于TDI哮喘小鼠MUC5AC表达的影响

Fig.2 Effects of RAGE antagonists on MUC5AC expression in mice with TDI-induced asthma. *A*: Representative immunohistochemical staining of MUC5AC in each group (×200); *B*: Western blotting of MUC5AC in the lungs in different groups; *C*: Densitometric analysis of the blots . **P*<0.05 *vs* AOO group; ^{t}P <0.05 *vs* TDI group.



图3 RAGE抑制剂对TDI哮喘模型ERK磷酸化水平的影响

Fig.3 Effects of RAGE antagonists on ERK signaling pathway in mice with TDI-induced asthma. *A*: Western blotting for p-ERK in different groups; *B*: Densitometric analysis of the blots. **P*<0.05 *vs* AOO group, **P*<0.05 *vs* TDI group.

2.4 敲低RAGE表达下调TDI-HSA诱导的16HBE的 MUC5AC的表达

体外配制TDI-HSA复合物刺激16HBE细胞,并且 构建RAGE 敲低的稳定细胞株,比较各组间 MUC5AC 的表达情况。Western blotting 结果显示, RAGEshRNA稳转细胞株的RAGE表达水平较空载体组明显 降低(P<0.05,图4A)。采用80 µg/mL TDI-HSA 复合 物处理 16HBE 细胞 24 h. 比较敲低 RAGE 表达后 MUC5AC mRNA的改变情况。运用2^{-ΔΔα}法计算出各 组 MUC5AC mRNA 水平相对于空白对照组的表达 量。结果显示 TDI-HSA 处理组(2.31±0.13)与 TDI-HSA 处理空载体组(2.24±0.04)较空白对照组(0.8± 0.06)MUC5AC表达水平明显升高(图4B,P<0.05),而 TDI-HSA处理 shRNA-RAGE 组(1.71±0.09) MUC5AC 表达水平下调,其与TDI-HSA组比较,差异有统计学意 义(图4B,P < 0.05)。



Fig.4 Effect of RAGE knockdown on TDI-HSA-induced upregulation of MUC5AC gene in 16HBE cells. A: Expression of RAGE in different group; B: Quantitative analysis of relative MUC5AC mRNA levels in different groups. *P<0.05 vs control, *P<0.05 vs TDI-HSA group.

2.5 敲低RAGE表达抑制TDI-HSA诱导的16HBE的 ERK通路所介导的MUC5AC的表达

采用Western blotting法检测各组间ERK通路的 变化情况,结果显示:与空白对照组相比,p-ERK在经 80 µg/mL TDI-HSA 处理的16HBE 细胞及空载体细胞 中表达显著增多(图5B, P<0.05), 而 shRNA-RAGE组 的p-ERK表达显著下调,与TDI-HSA组相比,差异有统 计学意义(P<0.05)。运用 ERK 抑制剂 10 µmol/L U0126 预处理 16HBE 2 h 后, 加 80 µg/mL TDI-HSA 处 理24 h,采用RT-PCR法检测各组间MUC5AC的表达 水平,结果显示:单用U0126对照组与空白对照组的 MUC5AC的表达无统计学差异,与空白对照组相比, TDI-HSA组的MUC5AC mRNA的表达显著升高,而 与TDI-HSA组(2.96±0.10)相比,ERK抑制剂预处理组 (1.99±0.03)能减少MUC5AC的表达,差异有统计学意 义(图5C,P < 0.05)。

3 讨论

本研究首次发现TDI哮喘小鼠气道黏膜MUC5AC 显著上调表达, RAGE抑制剂 FPS-ZM1 能显著减少 TDI哮喘气道的黏液分泌及MUC5AC的表达。气道黏 液主要由气道上皮杯状细胞和黏液下腺体所分泌的黏 蛋白,水,脂质及无机盐组成,其中黏蛋白构成了黏液最 主要的成分。而MUC5AC作为呼吸道表达最主要的黏 蛋白,其多由气道表面的杯状细胞所分泌。已有多项研 究表明哮喘患者气道上皮及诱导痰中 MUC5AC 的表 计较健康受试者明显增多, 且随哮喘严重程度增加而 升高[13-14],其水平与气道高反应性、杯状化生以及黏液栓 的形成密切相关^[15]。卵蛋白或屋尘螨致敏的小鼠哮喘 模型中也同样有 MUC5AC 的增多[16-17]。本研究首先建 立TDI哮喘小鼠哮喘模型,与前期研究^[18]一致的是,TDI 诱发的哮喘小鼠表现为杯状上皮化生显著增多,进一步 检测发现,相比对照组,哮喘组小鼠气道上皮内MUC5AC 的表达显著增多。

大量体外研究证实多种促炎介质包括多种炎症因 子、细菌病毒产物以及某些化学成分均能刺激气道上皮 细胞上调黏蛋白基因转录。IL-13在气液培养的人支气 管气道上皮细胞中诱导杯状细胞化生,上调MUC5AC 的表达^[19]。大肠杆菌、香烟萃取物等也被报道能上调气 道上皮细胞MUC5AC的表达^[20]。本实验研究发现在体 外16HBE细胞研究模型中,TDI-HSA复合物也可显著 增加气道上皮细胞中MUC5AC基因的表达,提示TDI 能够诱导哮喘小鼠的黏液高分泌及气道上皮细胞 MUC5AC的表达。

0

Control

U0126



TDI-HSA TDI-HSA+U0126

A: Expression of p-ERK in different groups; B: Densitometric analysis of the blots; C: Quantitative analysis of relative MUC5AC mRNA levels in different groups. *P<0.05 vs control group, *P<0.05 vs TDI-HSA group.

研究提示RAGE与哮喘的发生发展密切相关,敲 低RAGE小鼠可明显减轻卵蛋白、屋尘螨等多种过敏原 诱导的气道炎症反应及气道高分应性[10,21]。前期研究 同样支持RAGE信号的激活参与了TDI哮喘的气道炎 症过程^[11]。本研究在TDI致敏的小鼠哮喘模型中发现, RAGE抑制剂可显著改善TDI诱导的杯状上皮化生及 MUC5AC的表达及分布。进一步在体外16HBE敲低 RAGE 的表达,同样发现可降低 TDI-HSA 诱导的 MUC5AC的表达。既往有研究在体外水平上发现 RAGE配体钙结合蛋白S100蛋白能诱导气道上皮细胞 MUC5AC的表达^[22],这与本研究结果一致。课题组前 期研究亦发现,TDI小鼠哮喘模型中RAGE配体包括钙 结合蛋白S100蛋白,高迁移率族蛋白1(HMGB1)均显 著上调表达^[11]。上述研究结果提示 RAGE 参与了哮喘 气道上皮黏液高分泌及MUC5AC的表达。

那么,RAGE信号是如何调控MUC5AC的表达 呢? MUC5AC的表达可受多种刺激物的调控,这些刺 激物通过激活多种胞内下游通路实现MUC5AC基因表 达的调控,多项研究证实ERK通路的活化可能在 MUC5AC的调控中占有重要地位^[19-20, 22-23]。前期研究也 显示TDI哮喘模型中ERK通路明显活化,且参与了屏 障功能破坏^[24]。本研究设想ERK也参与TDI哮喘模型 MUC5AC的表达,与此一致,在哮喘模型及16HBE模 型中,RAGE抑制剂或者敲低RAGE的表达均能减少 TDI所诱导的ERK的磷酸化水平,进一步抑制ERK通 路能显著下调气道上皮细胞中TDI所诱导的MUC5AC 的表达,支持RAGE信号可能通过促进下游ERK通路 的活化,从而调控气道上皮MUC5AC的表达。然而, ERK通路是如何激活 MUC5AC 的机制尚不清楚,有研 究表明MUC5AC基因的启动子序列包含多个Sp1转录 因子的连接位点,而其多受上游ERK通路的调控^[25-26], 这可能是机制之一,值得深入探讨。

综上所述,本实验证实RAGE信号可调控TDI哮 喘模型气道黏液的分泌及MUC5AC的表达,RAGE信 号可能通过激活 ERK 通路介导了气道上皮内 MUC5AC的表达及气道黏液高分泌的发生。本研究为 治疗TDI哮喘的黏液高分泌提供了新的理论依据。

参考文献:

- $\llbracket 1 \rrbracket$ D'Amato G, Vitale C, Molino A, et al. Asthma-related deaths $\llbracket J \rrbracket$. Multidiscip Respir Med, 2016, 11(1): 37.
- [2] Shimizu S, Kouzaki H, Ogawa T, et al. Eosinophil-epithelial cell interactions stimulate the production of MUC5AC mucin and profibrotic cytokines involved in airway tissue remodeling[J]. Am J Rhinol Allergy, 2014, 28(2): 103-9.
- [3] Rose MC, Voynow JA. Respiratory tract mucin genes and mucin glycoproteins in health and disease [J]. Physiol Rev, 2006, 86(1): 245-78
- [4] Izuhara K, Ohta S, Shiraishi H, et al. The mechanism of mucus production in bronchial asthma[J]. Curr Med Chem, 2009, 16(22): 2867-75
- [5] Young HW, Williams OW, Chandra D, et al. Central role of Muc5ac expression in mucous metaplasia and its regulation by conserved 5' elements[J]. Am J Respir Cell Mol Biol, 2007, 37(3): 273-90.
- [6] Bonser LR, Zlock L, Finkbeiner W, et al. Epithelial tethering of MUC5AC-rich mucus impairs mucociliary transport in asthma[J]. J

Clin Invest, 2016, 126(6): 2367-71.

- [7] Le Moual N, Siroux V, Pin I, et al. Asthma severity and exposure to occupational asthmogens[J]. Am J Respir Crit Care Med, 2005, 172 (4): 440-5.
- [8] Akirav EM, Henegariu O, Preston-Hurlburt P, et al. The receptor for advanced glycation end products (RAGE) affects T cell differentiation in OVA induced asthma[J]. PLoS One, 2014, 9(4): e95678.
- [9] Sukkar MB, Ullah MA, Gan WJ, et al. RAGE: a new frontier in chronic airways disease[J]. Br J Pharmacol, 2012, 167(6): 1161-76.
- [10] Milutinovic PS, Alcorn JF, Englert JM, et al. The receptor for advanced glycation end products is a central mediator of asthma pathogenesis[J]. Am J Pathol, 2012, 181(4): 1215-25.
- [11] Yao L, Zhao H, Tang H, et al. The receptor for advanced glycation end products is required for β-catenin stabilization in a chemicalinduced asthma model[J]. Br J Pharmacol, 2016, 173(17): 2600-13.
- [12] Zhao H, Peng H, Cai SX, et al. Toluene diisocyanate enhances human bronchial epithelial cells' permeability partly through the vascular endothelial growth factor pathway [J]. Clin Exp Allergy, 2009, 39(10): 1532-9.
- [13] Lachowicz-Scroggins ME, Yuan S, Kerr SC, et al. Abnormalities in MUC5AC and MUC5B protein in airway mucus in asthma[J]. Am J Respir Crit Care Med, 2016, 194(10): 1296-9.
- [14] Fahy JV, Dickey BF. Airway mucus function and dysfunction[J]. N Engl J Med, 2010, 363(23): 2233-47.
- [15] Evans CM, Raclawska DS, Ttofali F, et al. The polymeric mucin Muc5ac is required for allergic airway hyperreactivity [J]. Nat Commun, 2015, 6(3): 6281.
- [16] Wang X, Li Y, Luo D, et al. Lyn regulates mucus secretion and MUC5AC via the STAT6 signaling pathway during allergic airway inflammation[J]. Sci Rep, 2017, 7(2): 42675.
- [17] Li G, Fox J, Liu Z, et al. Lyn mitigates mouse airway remodeling by downregulating the TGF-β3 isoform in house dust mite models [J]. J Immunol, 2013, 191(11): 5359-70.
- [18] Yao L, Zhao H, Tang H, et al. Phosphatidylinositol 3-Kinase mediates β -Catenin dysfunction of airway epithelium in a toluene

Diisocyanate-Induced murine asthma model[J]. Toxicol Sci, 2015, 147(1): 168-77.

- [19] Atherton HC, Jones G, Danahay H. IL-13-induced changes in the goblet cell density of human bronchial epithelial cell cultures: MAP kinase and phosphatidylinositol 3-kinase regulation [J]. Am J Physiol Lung Cell Mol Physiol, 2003, 285(3): L730-9.
- [20] Bae CH, Choi YS, Song SY, et al. Escherichia coli-derived and Staphylococcus aureus-derived extracellular vesicles induce MUC5AC expression via extracellular signal related kinase 1/2 and p38 mitogen-activated protein kinase in human airway epithelial cells[J]. Int Forum Allergy Rhinol, 2017, 7(1): 91-8.
- [21] Ullah MA, Loh Z, Gan WJ, et al. Receptor for advanced glycation end products and its ligand high-mobility group box-1 mediate allergic airway sensitization and airway inflammation[J]. J Allergy Clin Immunol, 2014, 134(2): 440.
- [22] Kang JH, Hwang SM, Chung IY. S100A8, S100A9 and S100A12 activate airway epithelial cells to produce MUC5AC via extracellular signal-regulated kinase and nuclear factor-kB pathways [J]. Immunology, 2015, 144(1): 79-90.
- [23] Song KS, Lee WJ, Chung KC, et al. Interleukin-1 beta and tumor necrosis factor-alpha induce MUC5AC overexpression through a mechanism involving ERK/p38 mitogen-activated protein kinases-MSK1-CREB activation in human airway epithelial cells[J]. J Biol Chem, 2003, 278(26): 23243-50.
- [24] Song J, Zhao H, Dong H, et al. Mechanism of E-cadherin redistribution in bronchial airway epithelial cells in a TDI-induced asthma model[J]. Toxicol Lett, 2013, 220(1): 8-14.
- [25] Barbier D, Garcia-Verdugo I, Pothlichet J, et al. Influenza a induces the major secreted airway mucin MUC5AC in a protease-EGFRextracellular regulated kinase-Sp1-dependent pathway [J]. Am J Respir Cell Mol Biol, 2012, 47(2): 149-57.
- [26] Shin IS, Shin NR, Park JW, et al. Melatonin attenuates neutrophil inflammation and mucus secretion in cigarette smoke-induced chronic obstructive pulmonary diseases *via* the suppression of Erk-Sp1 signaling[J]. J Pineal Res, 2015, 58(1): 50-60.

(编辑:孙昌朋)