



DOI:10.11817/j.issn.1672-7347.2023.210217

MicroRNA-21对内皮-间充质转化的影响 及其在慢性阻塞性肺疾病发病机制中的作用

廖毓梅¹, 曾征鹏², 蔡金文¹, 孙圣华¹, 谢丽华¹

(1. 中南大学湘雅三医院呼吸与危重症医学科, 长沙 410013; 2. 中南大学湘雅三医院健康管理中心, 长沙 410013)

[摘要] 目的: 慢性阻塞性肺疾病(chronic obstructive pulmonary disease, COPD)是一种以持续气流受限为特征的疾病。本研究旨在探讨COPD小鼠模型是否存在内皮-间充质转化(endothelial-to-mesenchymal transition, EndMT), 并初步探讨微RNA(microRNA, miR)-21与EndMT的关系。方法: 建立小鼠COPD模型及miR-21基因敲除COPD动物模型(均为香烟烟雾诱导), 将小鼠分为3组($n=4$): 对照组、COPD组和miR-21基因敲除COPD组(miR-21^{-/-}-COPD组)。采用Masson三色染色法观察血管周围胶原纤维沉积的情况, 免疫组织化学染色观察肺组织切片中内皮细胞标志物血管内皮钙黏蛋白(vascular endothelial-cadherin, VE-cadherin)、内皮一氧化氮合酶(endothelial nitric oxide synthase, eNOS)、血小板内皮细胞黏附分子-1(platelet endothelial cell adhesion molecule-1, CD31)和内皮细胞标志物 α -平滑肌肌动蛋白(α -smooth muscle actin, α -SMA)、神经钙黏蛋白(neural cadherin, N-cadherin)的表达情况。结果: 与对照组相比, COPD组的胶原纤维沉积面积增加($P<0.05$), VE-cadherin、eNOS、CD31的表达水平降低(均 $P<0.05$), α -SMA、N-cadherin表达水平均升高(均 $P<0.05$)。与COPD组相比, miR-21^{-/-}-COPD组胶原纤维沉积面积减小($P<0.05$), VE-cadherin、eNOS、CD31的表达水平均升高(均 $P<0.05$), α -SMA、N-cadherin表达水平均降低(均 $P<0.05$)。结论: 香烟烟雾诱导的COPD动物模型存在EndMT过程, miR-21基因敲除可减少COPD小鼠血管周围胶原纤维沉积面积和延缓EndMT过程。

[关键词] 慢性阻塞性肺疾病; miR-21; 内皮-间充质转化; 血管重塑

Effects of microRNA-21 on endothelial-to-mesenchymal transition and its role in the pathogenesis of chronic obstructive pulmonary disease

LIAO Yumei¹, ZENG Zhengpeng², CAI Jinwen¹, SUN Shenghua¹, XIE Lihua¹

(1. Department of Pulmonary and Critical Care Medicine, Third Xiangya Hospital, Central South University, Changsha 410013; 2. Center of Health Management, Third Xiangya Hospital, Central South University, Changsha 410013, China)

收稿日期(Date of reception): 2021-04-02

第一作者(First author): 廖毓梅, Email: 790450009@qq.com, ORCID: 0000-0002-4107-9857

通信作者(Corresponding author): 谢丽华, Email: xyelyhua@163.com, ORCID: 0000-0002-4573-8215

基金项目(Foundation item): 国家自然科学基金(82070048)。This work was supported by the National Natural Science Foundation of China (82070048).

ABSTRACT

Objective: Chronic obstructive pulmonary disease (COPD) is a disease characterized by persistent airflow restriction. This study aims to explore whether there is endothelial-to-mesenchymal transition (EndMT) in COPD mice and to explore the relationship between microRNA-21 (miR-21) and EndMT.

Methods: We established the COPD and the *miR-21* gene knockout COPD animal model (both cigarette smoke-induced). Mice were divided into 3 groups ($n=4$): a control group, a COPD group, and a *miR-21* knockout COPD (*miR-21*^{-/-}-COPD) group. Masson trichrome staining was used to observe the deposition of collagen around the perivascular. The relative protein levels and positions of endothelial cell markers including vascular endothelial-cadherin (VE-cadherin), endothelial nitric oxide synthase (eNOS), and platelet endothelial cell adhesion molecule-1 (CD31) as well as mesenchymal cell markers including α -smooth muscle actin (α -SMA) and neural cadherin (N-cadherin) in lung tissues were observed by immunohistochemical staining.

Results: Compared with the control group, the area of collagen fibril deposition was increased in the COPD group ($P<0.05$), the expression levels of VE-cadherin, eNOS, and CD31 were all decreased (all $P<0.05$), and the expression levels of α -SMA and N-cadherin were increased (both $P<0.05$). Compared with the COPD group, the *miR-21*^{-/-}-COPD group had a reduced area of collagen fiber deposition ($P<0.05$), the expression levels of VE-cadherin, eNOS, and CD31 were all increased (all $P<0.05$), and the expression levels of α -SMA and N-cadherin were decreased (both $P<0.05$).

Conclusion: There is a EndMT process in cigarette smoke-induced COPD animal models. *MiR-21* gene knockdown could reduce collagen deposition area and inhibit the EndMT process in COPD mice.

KEY WORDS

chronic obstructive pulmonary disease; miR-21; endothelial-to-mesenchymal transition; vascular remodeling

慢性阻塞性肺疾病(chronic obstructive pulmonary disease, COPD)是一种慢性肺部炎症性疾病,以持续的呼吸道症状和不完全可逆性气流受限为主要特征,在中国发病人数接近1亿,带来沉重的社会和经济负担^[1]。目前 COPD 的发病机制仍不完全明确,吸烟、遗传基因、慢性炎症、蛋白酶和抗蛋白酶的活性失衡及小气道重塑等因素被认为与 COPD 的发病机制密切相关^[2]。

气道重塑是慢性阻塞性肺疾病最突出的病理生理改变,上皮-间充质转化(epithelial-to-mesenchymal transition, EMT)在气道重塑中起了关键作用,可导致小气道的纤维化和闭塞^[3]。内皮-间充质转化(endothelial-to-mesenchymal transition, EndMT)的过程与 EMT 类似,被认为是 EMT 的一种特殊类型,可影响内皮细胞功能及参与小气道重塑。在 EndMT 过程中,内皮细胞失去内皮表型,而获得间充质细胞表型。研究^[4-5]发现微 RNA(microRNA, miRNA)可通

过靶向作用于相关 mRNA 影响 EndMT,从而参与多种疾病的发生、发展。本课题组前期研究^[6-7]发现 COPD 患者的血清和单核细胞中 miR-21 的表达水平显著升高,且 miR-21 的水平与肺功能下降的严重程度相关,支气管上皮细胞胞外囊泡中 miR-21 可通过影响 M2 型巨噬细胞极化改善 EMT。也有研究^[8]表明在人脐静脉内皮细胞实验中,miR-21 可以通过 PTEN/Akt 信号通路调控 EndMT 从而参与心肌纤维化过程。

COPD 中是否存在 EndMT 和 miR-21 对 COPD 的 EndMT 的作用机制目前尚不明确。笔者推测 miR-21 可以促进 COPD 中 EndMT 过程,miR-21 抑制后可以减轻 EndMT 从而减轻小气道重塑。本研究拟通过构建野生小鼠 COPD 模型及 *miR-21* 基因敲除 COPD 小鼠模型,比较各组肺组织胶原纤维沉积面积、内皮标志物和间皮标志物的表达水平,来探索 *miR-21* 基因在 COPD 和 EndMT 中的作用。

1 材料与方 法

1.1 实验动物和试剂

8只健康C57BL/6J小鼠购自于湖南天勤生物技术公司, 4只miR-21基因敲除小鼠委托维通利华公司购自美国德克萨斯大学西南医学中心。

改良Masson三色染色液购自北京索莱宝科技有限公司, 鼠抗血管内皮钙黏蛋白(vascular endothelial-cadherin, VE-cadherin)多克隆抗体购自美国R&D公司, 兔抗内皮一氧化氮合酶(endothelial nitric oxide synthase, eNOS)多克隆抗体购自美国Novus公司, 兔抗血小板内皮细胞黏附分子-1(platelet endothelial cell adhesion molecule-1, CD31)单克隆抗体和兔抗 α -平滑肌肌动蛋白(α -smooth muscle actin, α -SMA)单克隆抗体购自美国CST公司, 兔抗神经钙黏蛋白(neural cadherin, N-cadherin)多克隆抗体购自美国Proteintech公司。

1.2 方法

造模方法参考前期研究^[9], 将小鼠分为3组($n=4$): 对照组、COPD组和miR-21基因敲除COPD(miR-21^{-/-}-COPD)组。COPD组和miR-21^{-/-}-COPD组模型均利用香烟烟雾暴露联合腹腔注射香烟烟雾提取物(cigarette smoke extract, CSE)的方式建立。造模周期为28 d, COPD组小鼠在造模的第1, 12, 23天腹腔注射CSE(0.3 mL/20 g), 除第1, 12, 23天外的其他造模时间内对小鼠进行被动吸烟(每次同时点燃10根香烟进行烟熏15 min, 将小鼠放于新鲜空气条件下15 min后再重复烟熏1次)。对照组小鼠在同等条件下腹腔注射磷酸盐缓冲液(phosphate buffer saline, PBS)(0.3 mL/20 g), 呼吸自然空气。4周后处死所有小鼠, 取出肺组织进行后续实验。小鼠COPD造模均成功, 肺功能及病理评估结果见前期课题组结果^[10]。

1.3 Masson三色染色法

肺组织分离后固定、包埋、切片后进行Masson

染色。将石蜡切片常规脱蜡至蒸馏水、固定; 天青石蓝染色液滴染、水洗, 苏木精染色液滴染、水洗, 然后弱酸分化, 丽春红品红染色液滴染, 磷钼酸溶液处理, 直接滴入苯胺蓝染色液染5 min, 弱酸溶液处理2 min, 用乙醇脱水, 最后透明中性树胶封固。显微镜下观察切片, 电脑采集图像, 采用Image J软件分析胶原容积分数。

1.4 免疫组织化学法

免疫组织化学(以下简称“免疫组化”)法检测EndMT相关标志物VE-cadherin、eNOS、CD31、 α -SMA和N-cadherin的表达水平。通过脱蜡和水化、抗原修复、阻断内源性过氧化物酶、滴加一抗 α -SMA(1:50)、eNOS(1:100)、VE-cadherin(1:100)、N-cadherin(1:100)、CD31(1:100), 于4℃过夜孵育, 随后DAB显色、复染及脱水、透明, 取出后再置于二甲苯中, 晾干后封片, 显微镜观察并拍照, 观察每个视野中 α -SMA、eNOS、VE-cadherin、N-cadherin、CD31的阳性表达情况。使用Image J图像分析软件分析各组的表达情况。

1.5 统计学处理

采用GraphPad Prism 7.0统计软件分析数据。计量资料以用均数 \pm 标准差($\bar{x}\pm s$)表示, 各组间比较采用独立样本 t 检验, $P<0.05$ 为差异具有统计学意义。

2 结 果

2.1 各组肺组织血管胶原纤维沉积比较

COPD组血管周围胶原纤维面积沉积(即蓝色染色面积占肺组织总面积的百分比)较对照组增多(图1A)。定量分析后COPD组是对照组的3.24倍(0.110 ± 0.011 vs 0.037 ± 0.012 , $P<0.001$); 与COPD组相比, miR-21^{-/-}-COPD组中胶原纤维面积显著减小(0.110 ± 0.011 vs 0.080 ± 0.010 , $P<0.05$; 图1B)。

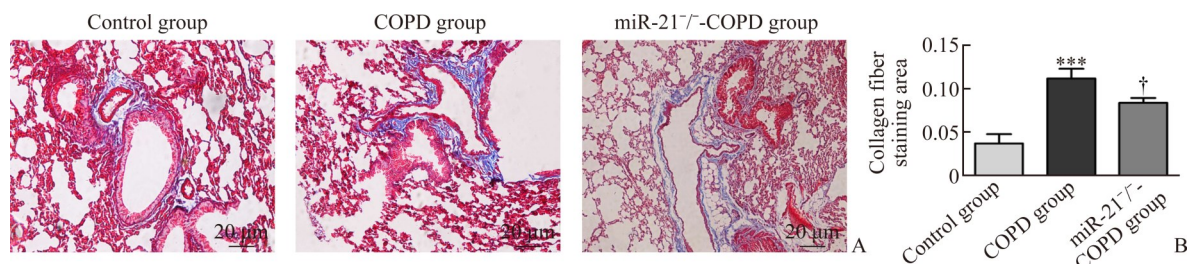


图1 各组肺组织血管胶原纤维沉积分布比较

Figure 1 Comparison of the distribution of vascular collagen fibers in lung tissues of different groups

A: Representative picture of lung tissue (the blue part is collagen fiber); B: Semi-quantitative analysis of collagen fiber percentage.

*** $P<0.001$ vs the control group; † $P<0.05$ vs the COPD group.

2.2 各组 EndMT 相关蛋白的表达水平比较

2.2.1 内皮特异性标志物 eNOS、VE-cadherin 和 CD31 的表达

免疫组化结果显示：eNOS、VE-cadherin 和 CD31 在细胞质、血管内膜呈弥漫性染色(图 2A)。与对照组相比，COPD 组中 eNOS、VE-cadherin 和 CD31 的表达水平降低(均 $P < 0.05$)；与 COPD 组相比，miR-21^{-/-}-COPD 组 eNOS 和 VE-cadherin 的表达水平升高(均 $P < 0.05$)，CD31 表达水平的差异无统计学意义($P > 0.05$)，图 2B~2D)。

义($P > 0.05$)，图 2B~2D)。

2.2.2 间充质标志物 α -SMA、N-cadherin 的表达

免疫组化结果显示：N-cadherin 在细胞质、血管内膜呈弥漫性染色， α -SMA 主要集中在气管壁和血管内膜(图 3A)。与对照组相比，COPD 组 α -SMA 和 N-cadherin 的表达水平升高(均 $P < 0.05$)；与 COPD 组相比，miR-21^{-/-}-COPD 组的 α -SMA 和 N-cadherin 表达水平均降低(均 $P < 0.05$)，图 3B、3C)。

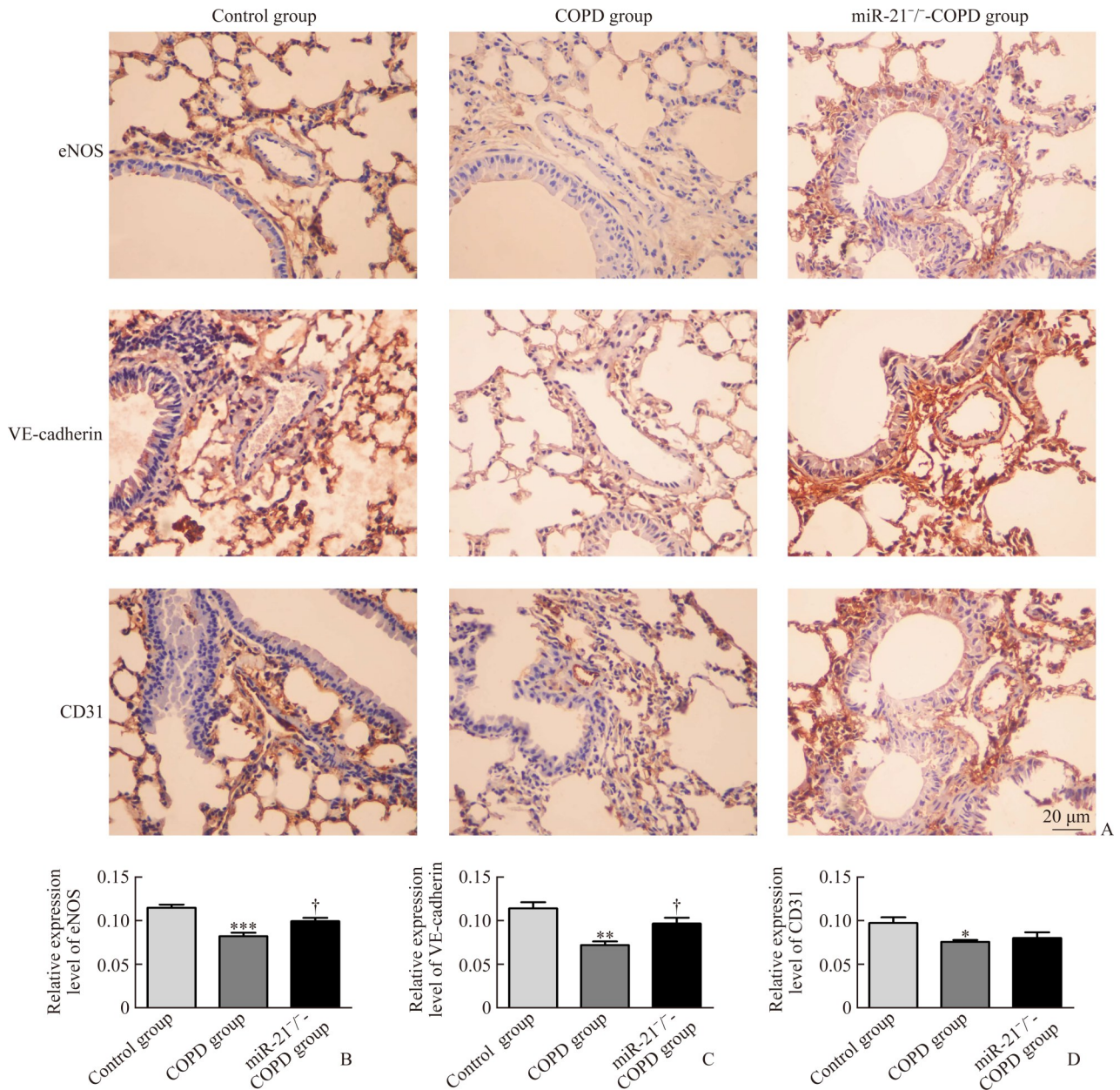


图 2 各组肺组织中内皮细胞标志物 eNOS、VE-cadherin 和 CD31 的表达

Figure 2 Expression of the endothelial cell marker eNOS, VE-cadherin, and CD31 in lung tissues of different groups

A: Immunohistochemical results of endothelial cell marker eNOS, VE-cadherin, and CD31 of different groups; B - D: Relative expression levels of eNOS (B), VE-cadherin (C), and CD31 (D). * $P < 0.05$, ** $P < 0.01$, *** $P < 0.001$ vs the control group; † $P < 0.05$ vs the COPD group. eNOS: Endothelial nitric oxide synthase; VE-cadherin: Vascular endothelial-cadherin; CD31: Platelet endothelial cell adhesion molecule-1.

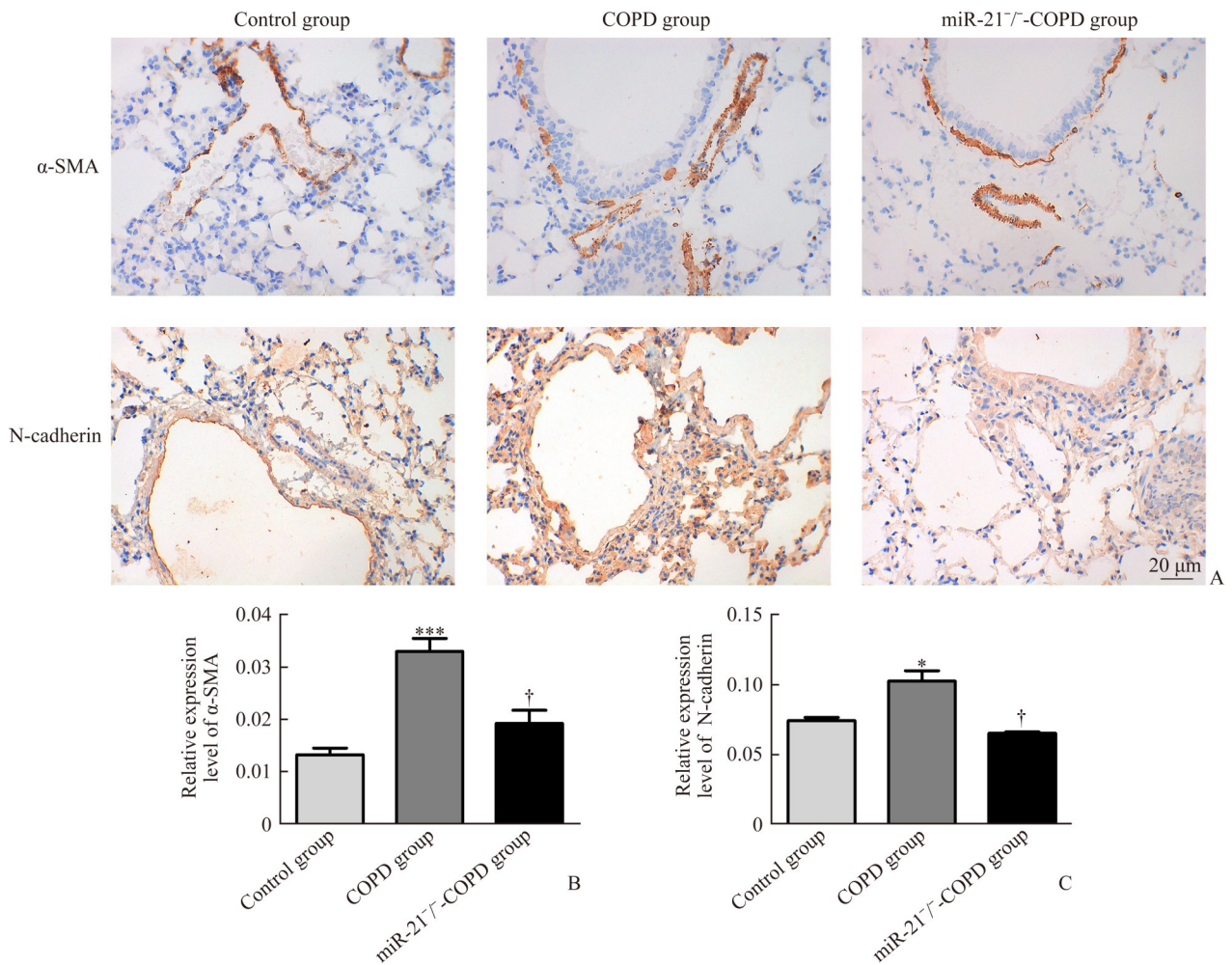


图3 各组肺组织中间皮细胞标志物 α -SMA和N-cadherin的表达

Figure 3 Expression of the mesenchymal cell markers α -SMA and N-cadherin in lung tissues of different groups

A: Immunohistochemical results of mesenchymal cell markers α -SMA and N-cadherin of different groups; B and C: Relative expression levels of α -SMA (B) and N-cadherin (C). * P <0.05, *** P <0.001 vs the control group; † P <0.05 vs the COPD group. α -SMA: α -smooth muscle actin; N-cadherin: Neural cadherin.

3 讨论

COPD是全球健康面临的重要公共卫生问题,由于人口老龄化,吸烟和日益严重的空气污染等因素,COPD发病率逐年增加。2022年慢性阻塞性肺病全球倡议组织(Global Initiative for Chronic Obstructive Lung Disease, GOLD)指南^[11]推荐COPD的治疗主要集中于改善症状、提高患者生活质量同时减少疾病恶化方面,包括戒烟、吸入支气管舒张剂、吸入抗炎药物等措施,尚无有效的药物能预防或逆转COPD的气道重塑,因此关于COPD气道重塑机制方面的研究对于找寻新的治疗方案具有重要意义。

本课题组前期研究^[9]发现短期香烟烟雾暴露的小鼠肺组织存在一定程度的小气道重塑,如气道黏膜增厚、大量炎性细胞浸润、小气道直径变窄等改变,

且存在EMT。COPD患者肺血管系统中*S100A4*表达增加,提示除EMT过程外,EndMT可能在COPD发病机制中发挥作用^[12-13]。为了进一步探究COPD与EndMT之间的关系,本研究成功构建烟雾诱导COPD小鼠模型,发现COPD动物模型存在血管周围胶原纤维沉积,内皮标志物eNOS、VE-cadherin和CD31的表达水平降低,而间充质标志物 α -SMA、N-cadherin表达水平升高,证实存在EndMT。这说明COPD除了存在小气道重塑,还存在血管重塑过程。

目前关于EndMT和肺血管重塑间的研究主要集中在肺动脉高压、动静脉血管移植和动脉粥样硬化等血管性疾病中^[14]。EndMT可能是表达 α -SMA的来源,证实EndMT参与肺动脉高压相关的肺血管重塑过程^[15]。但是目前关于EndMT和血管重塑的机制研究较少。Chen等^[16]证明丹酚酸A可以减弱EndMT,

抑制氧化应激和减轻肺血管重塑, Nrf2/HO-1 信号转导途径可能参与上述过程。Zhang 等^[17]研究发现: 在缺氧条件下, 肺微血管内皮细胞通过 EndMT 向平滑肌细胞表型分化, 小肺动脉壁中 α -SMA 的表达增加, 且 EndMT 受 HIF-1 α /Twist 的调节。同样有学者^[18]认为缺氧会引起肺血管内皮细胞的 EndMT 改变, 导致血管重塑, 继而参与重度肺动脉高压的发展。miRNAs 是 EndMT 的关键调节因子^[19], miR-451 通过调节内皮细胞的 EndMT 参与糖尿病心肌病的病理过程^[20]; miR-449a 可以通过调节脂质筏中 E-cadherin 与 AdipoR2 蛋白的结合, 进而参与 EndMT 和动脉粥样硬化^[21]; 转化生长因子 β (transforming growth factor- β , TGF- β) 也可诱导 miR-374b, 通过 TGF- β /miR-374b-MAPK7 轴在血管早期病变期间发生 EndMT 过程中起关键作用, 这可能成为抗动脉粥样硬化治疗的一个靶点^[22]。然而目前 EndMT 在 COPD 中的相关研究较少。

miR-21 被认为是具有促纤维化作用的 miRNA, 参与多种呼吸系统疾病如哮喘、肺纤维化、肺癌等。本课题组前期研究^[10]证实 miR-21 的水平与肺功能呈负相关, miR-21 基因敲除的 COPD 小鼠肺组织淋巴细胞、巨噬细胞、中性粒细胞等炎症细胞的浸润数目明显减少。本研究发现 miR-21 基因敲除后, COPD 小鼠模型的血管胶原纤维沉积明显改善, 而且内皮标志物的表达水平升高, 间充质标志物的表达有下降趋势, 表明 miR-21 敲除可在一定程度逆转 EndMT。Xu 等^[23]通过香烟烟雾诱导的动物模型、COPD 患者肺组织进行实验表明 miR-21 在吸烟者和吸烟 COPD 患者的外泌体中过表达, 并且 miR-21 的水平与第 1 秒用力呼气量/用力肺活量(forced expiratory volume in one second/forced vital capacity, FEV₁/FVC)之间存在负相关, 与本研究结果相符。研究^[24-25]发现: 在博来霉素诱导的肺纤维化小鼠和特发性肺纤维化患者中 miR-21 表达增强, 通过阻断 miR-21 后肺间质的重塑减弱。这表明 miR-21 在慢性缺氧诱导的肺血管重塑的发病机制中起重要作用。Guo 等^[26]指出激肽释放酶可以抑制 TGF- β 诱导的 miR-21 及其下游组分的活化, 进而抑制 EndMT 过程, 还能减少 eNOS 的表达抑制氧化应激。这些结果表明抑制 miR-21 介导的 EndMT 在预防病理性纤维化疾病起重要作用, 因此, 笔者推测阻断 miR-21 的功能可能有助于改善 COPD 和纤维化疾病的气道重塑与血管重塑。

既往研究^[8]表明 miR-21 的表达水平在 EMT 和 EndMT 期间显著升高, TGF- β 诱导 EndMT 形态学变化及标志物变化, 阻断 miR-21 可以抑制 Akt 活化并逆转 EndMT, 说明这一过程部分是通过上调 miR-21-

Akt 途径介导^[27]。还有研究^[28]发现抑制 miR-21 也可能通过 NF- κ B/miR-21/SMAD7 信号通路减轻 EndMT 来预防心肌纤维化。本研究发现敲除 miR-21 可以减轻 COPD 的 EndMT, 但具体机制尚不明确。

综上所述, COPD 小鼠模型存在肺组织血管周围胶原纤维沉积和 EndMT 相关标志物表达水平变化, 而敲除 miR-21 基因后可改善 EndMT。本研究也存在一定局限性, 如样本量偏少, 未涉及机制研究等。未来本课题组将进一步深入研究具体调控机制。

作者贡献声明: 廖毓梅 研究设计, 数据分析, 论文撰写与修改; 曾征鹏、蔡金文 批评性审阅; 孙圣华、谢丽华 论文指导。所有作者阅读并同意最终的文本。

利益冲突声明: 作者声称无任何利益冲突。

参考文献

- [1] Liu Z, Li YH, Cui ZY, et al. Prevalence of tobacco dependence and associated factors in China: findings from nationwide China Health Literacy Survey during 2018-19[J]. *Lancet Reg Health West Pac*, 2022, 24: 100464. <https://doi.org/10.1016/j.lanwpc.2022.100464>.
- [2] Vogelmeier CF, Criner GJ, Martinez FJ, et al. Global strategy for the diagnosis, management, and prevention of chronic obstructive lung disease 2017 report. GOLD executive summary[J]. *Am J Respir Crit Care Med*, 2017, 195(5): 557-582. <https://doi.org/10.1164/rccm.201701-0218PP>.
- [3] Sohal SS, Reid D, Soltani A, et al. Evaluation of epithelial mesenchymal transition in patients with chronic obstructive pulmonary disease[J]. *Respir Res*, 2011, 12(1): 130. <https://doi.org/10.1186/1465-9921-12-130>.
- [4] Lin F, Wang N, Zhang TC. The role of endothelial-mesenchymal transition in development and pathological process[J]. *IUBMB Life*, 2012, 64(9): 717-723. <https://doi.org/10.1002/iub.1059>.
- [5] Kim J. MicroRNAs as critical regulators of the endothelial to mesenchymal transition in vascular biology[J]. *BMB Rep*, 2018, 51(2): 65-72. <https://doi.org/10.5483/bmbrep.2018.51.2.011>.
- [6] 谢丽华, 杨芳英, 孙圣华. MiR-21 在慢性阻塞性肺疾病患者外周血清和单个核细胞中的表达及临床意义[J]. *中南大学学报(医学版)*, 2016, 41(3): 238-243. <https://doi.org/10.11817/j.issn.1672-7347.2016.03.003>.
XIE Lihua, YANG Fangying, SUN Shenghua. Expression of miR-21 in peripheral blood serum and mononuclear cells in patients with chronic obstructive pulmonary disease and its clinical significance[J]. *Journal of Central South University. Medical Science*, 2016, 41(3): 238-243. <https://doi.org/10.11817/j.issn.1672-7347.2016.03.003>.
- [7] He SY, Chen DN, Hu MY, et al. Bronchial epithelial cell extracellular vesicles ameliorate epithelial-mesenchymal

- transition in COPD pathogenesis by alleviating M2 macrophage polarization[J]. *Nanomed-Nanotechnol Biol Med*, 2019, 18: 259-271. <https://doi.org/10.1016/j.nano.2019.03.010>.
- [8] Kumarswamy R, Volkmann I, Jazbutyte V, et al. Transforming growth factor- β -induced endothelial-to-mesenchymal transition is partly mediated by microRNA-21[J]. *Arterioscler Thromb Vasc Biol*, 2012, 32(2): 361-369. <https://doi.org/10.1161/ATVBAHA.111.234286>.
- [9] He SY, Li LQ, Sun SH, et al. A novel murine chronic obstructive pulmonary disease model and the pathogenic role of microRNA-21[J]. *Front Physiol*, 2018, 9: 503. <https://doi.org/10.3389/fphys.2018.00503>.
- [10] Zeng ZP, He SY, Lu JJ, et al. MicroRNA-21 aggravates chronic obstructive pulmonary disease by promoting autophagy[J]. *Exp Lung Res*, 2018, 44(2): 89-97. <https://doi.org/10.1080/01902148.2018.1439548>.
- [11] Global Initiative for Chronic Obstructive Lung Disease. 2022 Global strategy for prevention, diagnosis and management of COPD[EB/OL]. (2022-06-10) [2022-08-20]. <https://goldcopd.org/2022-gold-reports/>.
- [12] Sohal SS. Endothelial to mesenchymal transition (EndMT): an active process in Chronic Obstructive Pulmonary Disease (COPD)?[J]. *Respir Res*, 2016, 17: 20. <https://doi.org/10.1186/s12931-016-0337-4>.
- [13] Sohal SS. Epithelial and endothelial cell plasticity in chronic obstructive pulmonary disease (COPD). *Respir Investig*. 2017; 55(2):104-113. doi:10.1016/j.resinv.2016.11.006
- [14] Hao YM, Yuan HQ, Ren Z, et al. Endothelial to mesenchymal transition in atherosclerotic vascular remodeling[J]. *Clin Chim Acta*, 2019, 490: 34-38. <https://doi.org/10.1016/j.cca.2018.12.018>.
- [15] Ranchoux B, Antigny F, Rucker-Martin C, et al. Endothelial-to-mesenchymal transition in pulmonary hypertension[J]. *Circulation*, 2015, 131(11): 1006-1018. <https://doi.org/10.1161/circulationaha.114.008750>.
- [16] Chen YC, Yuan TY, Zhang HF, et al. Activation of Nrf2 attenuates pulmonary vascular remodeling via inhibiting endothelial-to-mesenchymal transition: an insight from a plant polyphenol[J]. *Int J Biol Sci*, 2017, 13(8): 1067-1081. <https://doi.org/10.7150/ijbs.20316>.
- [17] Zhang B, Niu W, Dong HY, et al. Hypoxia induces endothelial-mesenchymal transition in pulmonary vascular remodeling[J]. *Int J Mol Med*, 2018, 42(1): 270-278. <https://doi.org/10.3892/ijmm.2018.3584>.
- [18] Tang HY, Babicheva A, McDermott KM, et al. Endothelial HIF-2 α contributes to severe pulmonary hypertension due to endothelial-to-mesenchymal transition[J]. *Am J Physiol Lung Cell Mol Physiol*, 2018, 314(2): L256-L275. <https://doi.org/10.1152/ajplung.00096.2017>.
- [19] Giordo R, Ahmed YMA, Allam H, et al. EndMT regulation by small RNAs in diabetes-associated fibrotic conditions: potential link with oxidative stress[J]. *Front Cell Dev Biol*, 2021, 9: 683594. <https://doi.org/10.3389/fcell.2021.683594>.
- [20] Liang C, Gao L, Liu Y, et al. MiR-451 antagonist protects against cardiac fibrosis in streptozotocin-induced diabetic mouse heart[J]. *Life Sci*, 2019, 224: 12-22. <https://doi.org/10.1016/j.lfs.2019.02.059>.
- [21] Jiang L, Hao CJ, Li ZF, et al. MiR-449a induces EndMT, promotes the development of atherosclerosis by targeting the interaction between AdipoR2 and E-cadherin in Lipid Rafts[J]. *Biomedecine Pharmacother*, 2019, 109: 2293-2304. <https://doi.org/10.1016/j.biopha.2018.11.114>.
- [22] Vanchin B, Offringa E, Friedrich J, et al. MicroRNA-374b induces endothelial-to-mesenchymal transition and early lesion formation through the inhibition of MAPK7 signaling[J]. *J Pathol*, 2019, 247(4): 456-470. <https://doi.org/10.1002/path.5204>.
- [23] Xu H, Ling M, Xue JC, et al. Exosomal microRNA-21 derived from bronchial epithelial cells is involved in aberrant epithelium-fibroblast cross-talk in COPD induced by cigarette smoking[J]. *Theranostics*, 2018, 8(19): 5419-5433. <https://doi.org/10.7150/thno.27876>.
- [24] Liu G, Friggeri A, Yang YP, et al. MiR-21 mediates fibrogenic activation of pulmonary fibroblasts and lung fibrosis[J]. *J Exp Med*, 2010, 207(8): 1589-1597. <https://doi.org/10.1084/jem.20100035>.
- [25] Yang SZ, Banerjee S, Freitas AD, et al. MiR-21 regulates chronic hypoxia-induced pulmonary vascular remodeling[J]. *Am J Physiol Lung Cell Mol Physiol*, 2012, 302(6): L521-L529. <https://doi.org/10.1152/ajplung.00316.2011>.
- [26] Guo YM, Li PF, Bledsoe G, et al. Kallistatin inhibits TGF- β -induced endothelial-mesenchymal transition by differential regulation of microRNA-21 and eNOS expression[J]. *Exp Cell Res*, 2015, 337(1): 103-110. <https://doi.org/10.1016/j.yexcr.2015.06.021>.
- [27] Liu R, Guan SL, Gao ZA, et al. Pathological hyperinsulinemia and hyperglycemia in the impaired glucose tolerance stage mediate endothelial dysfunction through miR-21, PTEN/AKT/eNOS, and MARK/ET-1 pathways[J]. *Front Endocrinol (Lausanne)*, 2021, 12: 644159. <https://doi.org/10.3389/fendo.2021.644159>.
- [28] Li QQ, Yao YF, Shi SM, et al. Inhibition of miR-21 alleviated cardiac perivascular fibrosis via repressing EndMT in T1DM [J]. *J Cell Mol Med*, 2020, 24(1): 910-920. <https://doi.org/10.1111/jcmm.14800>.

(本文编辑 田朴)

本文引用：廖毓梅, 曾征鹏, 蔡金文, 孙圣华, 谢丽华. MicroRNA-21 对内皮-间充质转化的影响及其在慢性阻塞性肺疾病发病机制中的作用[J]. 中南大学学报(医学版), 2023, 48(3): 323-329. DOI:10.11817/j.issn.1672-7347.2023.210217

Cite this article as: LIAO Yumei, ZENG Zhengpeng, CAI Jinwen, SUN Shenghua, XIE Lihua. Effects of microRNA-21 on endothelial-to-mesenchymal transition and its role in the pathogenesis of chronic obstructive pulmonary disease[J]. *Journal of Central South University. Medical Science*, 2023, 48(3): 323-329. DOI:10.11817/j.issn.1672-7347.2023.210217