

DCs、Th17 及 Treg 在 COPD 发病机制中作用的研究进展

张兰英 陈杰 欧阳瑶

摘要 COPD 可能为一种自身免疫性疾病,其发病可能与自身免疫系统的调节紊乱有关,树突状细胞(dendritic cells, DCs)是目前已知功能最强且唯一可激活初始T细胞的抗原递呈细胞,研究表明DCs作为一种抗原递呈细胞直接参与了COPD的慢性炎症过程。辅助性T细胞17和调节性T细胞是CD4⁺T细胞的两个亚群,两者在分化和功能上相互拮抗,该平衡的维持对于维持机体免疫环境发挥重要作用,其失衡可引起全身或局部异常免疫反应。本文就DCs、Treg及Th17在COPD发病机制中作用的研究进展进行阐述。

关键词 树突状细胞 辅助性T细胞17 调节性T细胞 COPD 发病机制 研究进展

中图分类号 R563.9

文献标识码 A

DOI 10.11969/j.issn.1673-548X.2016.07.006

慢性阻塞性肺疾病(chronic obstructive pulmonary disease,COPD)是一种以气流受限不完全可逆为特征的气道和肺部疾病,但其发病机制仍未明确。近年来研究表明,COPD患者戒烟后肺内炎性反应继续进展,巨噬细胞、中性粒细胞、CD4⁺T、CD8⁺T淋巴细胞等仍不断在局部浸润,说明COPD可能为一种自身免疫性疾病,其发病可能与自身免疫系统的调节紊乱有关^[1]。T细胞需要抗原递呈细胞(antigen presenting cells,APCs)将抗原信息递呈并激活初始T细胞,树突状细胞(dendritic cells,DCs)是目前已知功能最强且唯一可激活初始T细胞的抗原递呈细胞,在启动、调控及维持特异性免疫应答中发挥不可替代的作用。越来越多研究表明,DCs作为一种抗原递呈细胞直接参与了COPD的慢性炎症过程。而T淋巴细胞在COPD发生、发展中也发挥重要作用^[2]。辅助性T细胞17(T helper 17 cells,Th17)和调节性T细胞(regulatory T cells,Treg)是CD4⁺T细胞的两个亚群,两者在分化和功能上相互拮抗,该平衡的维持对于维持机体免疫环境发挥重要作用,其失衡可引起全身或局部异常免疫反应。

一、DC细胞在COPD中的作用

DCs是目前已知功能最强且唯一可激活初始T细胞的抗原递呈细胞,来源于多能造血干细胞,广泛

分布于除脑组织外的全身多处组织,在免疫耐受、抗感染及肿瘤免疫等方面发挥重要作用。近年来大量研究表明DCs在COPD的发生、发展中可能发挥了重要作用。在COPD小鼠模型中,烟熏使小鼠支气管肺泡灌洗液中DCs数量增多,表明DCs参与了此疾病^[3]。Ingel等^[4]首次证明了DCs在COPD患者诱导痰及肺组织中表达增多,且DCs在COPD患者小气道浸润的数量与疾病的严重程度呈正比,表明DCs参与慢性气道炎症过程并导致COPD。也有不一致的研究结果,Robbins等^[5]发现在烟熏所致的COPD模型中发现DCs数量明显减少。Galgani等^[6]发现COPD患者外周血中DCs较健康组减少。以上不一致的结果可能与所选择的DCs细胞表面标志物不同且各标志物分别表达于不同成熟程度的DCs有关。近年来,Su等^[7]研究表明吸烟COPD患者DCs总量及未成熟DCs表达增多,且DCs成熟可能受抑制。说明吸烟损害DCs正常成熟过程,随后改变或抑制其正常功能,及其与初始T淋巴细胞的相互作用。Liao等^[8]也得出类似结果,COPD患者中成熟DCs减少,而未成熟DCs增多,COPD与小气道中成熟DCs表达减少有关。这些研究结果均证明了DCs作为一种抗原递呈细胞直接参与了COPD的慢性炎症过程。

二、Treg与COPD的关系

Treg细胞是一群具有抑制功能的T细胞亚群,抑制效应性T细胞的增殖、激活及B细胞产生免疫球蛋白,叉头状转录因子3(fork-head transcription factor p3,Foxp3)是其特异性转录因子。大量研究表明

基金项目:国家自然科学基金资助项目(81460008)

作者单位:563000 贵州,遵义医学院附属医院呼吸一科

通讯作者:欧阳瑶,主任医师,教授,硕士生导师,电子信箱:ouyan-gyao116@sohu.com

Treg 细胞在维持自身免疫耐受中起着关键作用,为机体避免过激的免疫反应提供必要的保护。Treg 细胞生成减少或功能缺陷将导致自身免疫性疾病^[9]。在 COPD 中,Treg 细胞通过细胞因子作用或招募嗜中性粒细胞、巨噬细胞和树突状细胞(APCs)而产生大量抗炎性细胞因子。Treg 细胞可能参与 COPD 的发病及急性加重过程,可间接反映气道和肺对有害气体或颗粒等所致的炎症反映程度,同时也与患者的免疫功能紊乱有关。从 Treg 细胞的功能上推测,COPD 患者体内 Treg 细胞应该是减少的。有研究表明肺气肿及 COPD 患者较正常组 Treg 细胞数目减少^[10]。且非吸烟 COPD 者较吸烟 COPD 者 Treg 细胞减少^[11]。相反,Luey 等^[12]发现长期烟熏可增加气道中 Treg 细胞数目。又有研究者发现,与吸烟者及非吸烟者相比,COPD 患者小气道中 Foxp3 表达减少而大气道中 Foxp3 表达增加^[13]。另一项研究表明 COPD 患者气管组织及淋巴滤泡中 Treg 细胞数目增加^[14]。在吸烟者及 COPD 患者肺组织的不同区域 Foxp3 调节免疫防御的功能需进一步阐明。

三、Th17 与 COPD 的关系

Th17 是 CD4⁺辅助性 T 细胞的一个亚系,通过分泌 IL-17 发挥促炎功能,其特征在于产生 IL-17A、IL-17F 和 IL-22,这些细胞因子与几种 T 细胞驱动的自身免疫性疾病如类风湿关节炎和多发性硬化有关^[15]。维甲酸相关孤核受体 γ t (retinoic acid - related orphan nuclear receptor γ t, ROR γ t) 是其特异性转录因子。Th17 通过诱导趋化因子、促炎因子及基质金属蛋白酶等表达,引起组织细胞浸润和组织破坏,可能在 COPD 的肺部炎症中构成了固有免疫与适应性免疫应答的桥梁。Th17 细胞表面特异性表达 TGF- β 1 受体、IL-6 受体、IL-23 受体及细胞因子受体(CCR4、CCR6)。慢性烟熏使得小鼠 CCR6⁺ Th17 细胞在气道浸润增多,参与肺气肿的形成,而烟熏 6~8 个月后 CCR6 基因敲除小鼠肺气肿程度、炎性细胞浸润明显轻于野生型小鼠,提示 Th17 细胞在烟熏所致的肺气肿免疫应答中起着重要作用^[16]。IL-17 是一种介导中性粒细胞聚集的前炎性细胞因子,并能促进多种细胞释放炎性因子,与中性粒细胞的增殖、成熟及趋化相关。目前研究大多集中在探讨 Th17 细胞及其相关细胞因子在肺和气道的表达,从而直接或间接提示 Th17 细胞在 COPD 发病中的作用。有研究表明,与正常组相比,COPD 患者支气管黏膜下层 IL-17A 和 IL-17F 表达显著增多,提示

Th17 细胞通过其相关细胞因子参与 COPD 发病过程^[17]。Vargas-Rojas 等^[18]发现在 COPD 患者外周血中 Th17 细胞较吸烟者及健康者增多,Th17 细胞与肺功能成负相关,且随着气流受限程度加重而增多。同样,在 COPD 小鼠模型的肺组织中也检测到 IL-17 产物增多。IL-17 依赖的基因产物如 IL-6、IL-8、粒细胞集落刺激因子、单核细胞趋化蛋白-1 及中性粒细胞在 COPD 小鼠模型中增多^[19]。这些研究均表明 Th17 细胞及其细胞因子在 COPD 中起着重要作用。

四、Th17 与 Treg 的关系及其在 COPD 的作用

1. Th17 与 Treg 的关系:Th17 和 Treg 平衡对于维持机体免疫环境发挥重要作用,其失衡可引起全身或局部异常免疫反应,从而导致持续感染、免疫性疾病及肿瘤等,两者在分化过程中相互抑制。IL-2 可促进 Treg 生长而抑制 Th17 的产生,缺乏 IL-2 的小鼠,其 Treg 细胞数目减少,Th17 细胞增加,而且这些小鼠发展为多器官炎症性疾病,可通过给予 Treg 细胞阻止。Th17 细胞分化依赖于 TGF- β 1、IL-6^[20,21]。IL-6 在调节 Treg 细胞和 Th17 细胞间的平衡起着重要作用。TGF- β 1 和 IL-6 同时存在时可诱导 Th17 细胞,IL-6 不存在时可诱导 Treg 细胞的产生^[22]。在 COPD 患者血清中,TGF- β 1 升高可导致 Th17 细胞增多;在 COPD 患者急性加重期血清和痰液中 IL-6 增加,Th17 细胞数目增加^[23,24]。此外,Foxp3⁺ Treg 细胞通过抑制 T 细胞产生 IFN- γ 和 IL-2 及自分泌 TGF- β 并在 IL-6 作用下诱导 TH17 细胞生成,表明 Treg 细胞在 IL-6 存在条件下可转化为 Th17^[25]。

2. Th17、Treg 与 COPD:Treg 细胞通过维持免疫耐受、调节 APCs 及通过抗炎细胞因子发挥免疫抑制作用,相反,Th17 通过产生促炎性细胞因子在慢性炎症性疾病中发挥重要作用。在 COPD 中,机体调控系统不能有效地阻止由吸烟及炎症导致的肺部损害,因此免疫系统倾向于 Th17 诱导的促炎性反应。大量研究表明,Th17 细胞与 Treg 细胞之间良好的平衡是维护免疫稳态的关键,而 Th17/Treg 失衡可能在自身免疫性 COPD 的发病机制中起着关键作用。如前所述,在 COPD 中,Th17 细胞表达应上调而 Treg 细胞应减少。国内外大量研究也证明了这一观点。王华英等的研究表明,在烟熏诱导的 COPD 小鼠模型中,Th17 细胞及 ROR γ t 表达增多,而 Treg 细胞及 Foxp3 表达明显下降,从而导致 Th17/Treg 细胞的失衡,这种失衡可能部分是由于血清和肺组织的细胞因子微环境所致。且在急性和稳定期 COPD 中,Th17 细胞、

ROR γ t 及 IL-17 增多,而 Treg 细胞、Foxp3 及 IL-10 减少,与疾病严重程度呈正相关,且 Th17/Treg 比率与肺功能呈负相关。Chu 等发现与吸烟者及正常组相比,COPD 患者 Foxp3 表达降低而 ROR γ t 表达增多,Foxp3/ROR γ t 的比率与 FEV1/预计值% 呈正相关,与平均肺泡大小呈负相关,COPD 患者肺泡壁中,Foxp3 $^{+}$ 细胞数减少,而 IL-17 $^{+}$ 细胞增多。

有趣的是,也有一些研究发现 Th17 细胞及 Treg 细胞表达均上调。严青等研究发现,稳定期 COPD 患者外周血中 Th17 和 Treg 细胞表达均增多,但 Th17 细胞增加程度大于 Treg 细胞,表明 Th17 的促炎功能比 Treg 的抗炎功能强,Treg 上调不足,不能有效抑制炎症,导致 Th17/Treg 细胞失衡,气道内炎症持续存在。国外也有类似报道,COPD 患者外周血中 Th17 细胞和 Treg 细胞高于吸烟者及正常组,Th17 细胞与 COPD 肺功能呈负相关,且随着气流受限程度的加重而增多,Treg 细胞增加主要与吸烟相关^[18]。此外有研究表明,在 COPD 不同阶段,Th17/Treg 细胞失衡也不同,外周血中 Th17 和诱导痰中 IL-17 和 TGF- β 1 在急性 COPD 中高于稳定期 COPD 及吸烟组,而 Treg 细胞在急性 COPD 中高于吸烟组低于稳定期 COPD 组,说明 COPD 患者有 Th17/Treg 细胞失衡,急性 COPD 倾向于促炎反应,而稳定期 COPD 倾向于抗炎反应。以上研究显示在 COPD 患者中 Treg 细胞明显升高,但这些细胞可能已失去调节功能,使机体免疫调节功能降低,此时调节功能主要依赖致炎因子与抗炎因子间的平衡。

五、展望

Th17/Treg 失衡可能在自身免疫性疾病 COPD 的发病机制中发挥关键作用,而 DCs 作为一种抗原递呈细胞直接参与了 COPD 的慢性炎症过程。国内外有大量相关研究,Maria 等研究表明 COPD 患者肺组织中的 DCs 可诱导 Treg 细胞增多,且主要是 1 型 Treg,其通过 IL-10 抑制免疫应答。且在 IL-10 和耐受性 DCs 存在时,可在体外诱导 1 型 Treg 细胞产生。有研究表明,COPD 中 Treg 数目减少可能是强烈的促炎反应导致的,在 COPD 患者中 Th17 细胞及血清中促炎性细胞因子如 IL-6、IL-23、IL-1 β 明显增多。因此,DCs 可能经 Th17/Treg 途径在 COPD 的发病机制中起着重要作用。

综上所述,吸烟和粉尘是 COPD 发病中的主要环境因素,DCs 可将这些抗原递呈予初始 T 细胞并启动特异性免疫反应。在 COPD 中,Treg 细胞产生大量抗

炎性细胞因子减少炎性反应和产生免疫耐受;而 Th17 细胞加重炎性反应和组织破坏,Th17/Treg 失衡在 COPD 的发病机制中发挥重要作用,但是确切机制仍不明确,仍需开展深入研究。

参考文献

- Cosio MG, Saetta M, Agusti A. Mechanisms of disease: immunologic aspects of chronic obstructive pulmonary disease [J]. NEJM, 2009, (23):2445-2454
- Helena F, Mikael M, Reza K, et al. Distribution of T-cell subsets in BAL fluid of patients with mild to moderate COPD depends on current smoking status and not airway obstruction [J]. Chest, 2014, 145(4):711-722
- D'Hulst AI, Vermaelen KY, Brusselle GG, et al. Time course of cigarette smoke-induced pulmonary inflammation in mice [J]. Eur Res J, 2005, 26(2):204-213
- Demeds IK, Bracke KR, Van Pottelbergh G, et al. Accumulation of dendritic cells and increased CCL20 levels in the airways of patients with chronic obstructive pulmonary disease [J]. Am J Respir Critical Care Med, 2007, 175(10):998-1005
- Robbins CS, Dawe DE, Goncharova SI, et al. Cigarette smoke decreases pulmonary dendritic cells and impacts antiviral immune responsiveness [J]. Am J Respir Cell Mol Biol, 2004, 30(2):202-211
- Galgani M, Fabozzi I, Perna F, et al. Imbalance of circulating dendritic cell subsets in chronic obstructive pulmonary disease [J]. Clin Immunol, 2010, 137(1):102-110
- Su YW, Xu YJ, Liu XS. Quantitative differentiation of dendritic cells in lung tissues of smokers with and without chronic obstructive pulmonary disease [J]. Chinese Medical Journal, 2010, 12:1500-1504
- Liao SX, Ding T, Rao XM, et al. Cigarette smoke affects dendritic cell maturation in the small airways of patients with chronic obstructive pulmonary disease [J]. Mol Med Rep, 2014, 11(1):219-225
- Costantino C, Baecher-Allan CD. Human regulatory T cells and autoimmunity [J]. Eur J Immunol, 2008, 38(4):921-924
- Lee SH, Goswami S, Grudo A, et al. Antielastin autoimmunity in tobacco smoking-induced emphysema [J]. Nat Med, 2007, 13(5):567-569
- Roos-Engstrand E, Ekstrand-Hammarström B, Pourazar J, et al. Influence of smoking cessation on airway T lymphocyte subsets in COPD [J]. COPD, 2009, 6(2):112-120
- Lucy JC, Cerys S, Jorgen S, et al. CD4-regulatory cells in COPD patients [J]. Chest, 2007, 132(1):156-163
- Isajevs S, Taivans I, Strazda G, et al. Decreased FOXP3 expression in small airways of smokers with COPD [J]. Eur Respir J, 2009, 33(1):61-67
- Plumb J, Smyth LJ, Adams HR, et al. Increased T-regulatory cells within lymphocyte follicles in moderate COPD [J]. Eur Respir J, 2009, 34(1):89-94
- Korn T, Miossec P, Kuchroo VK. Interleukin-17 and type 17 helper T cells [J]. New Eng J Med, 2009, 361(9):888-898

(下转第 24 页)

- 6 Brown J, Lin C, Duan Q, et al. NF - κB directs dynamic super enhancer formation in inflammation and atherogenesis [J]. Mol Cell, 2014, 56(2):219 – 231
- 7 Chowdhury M, Enenkel C. Intracellular dynamics of the ubiquitin – proteasome – system[J]. F1000 Research, 2015, 4
- 8 Gallastegui N, Groll M. The 26S proteasome: assembly and function of a destructive machine[J]. Trends Biochem Sci, 2010, 35(11): 634 – 642
- 9 Tomko RJ, Hochstrasser M. Molecular architecture and assembly of the eukaryotic proteasome [J]. Ann Rev Biochem, 2013, 82(8): 415 – 445
- 10 Kunjappu MJ, Hochstrasser M. Assembly of the 20S Proteasome[J]. Biochim Biophys Acta, 2014, 1843(1):2 – 12
- 11 Almond JB, Cohen GM. The proteasome: a novel target for cancer chemotherapy[J]. Leukemia, 2002, 16(4):433 – 443
- 12 Wang JS. The ubiquitin – proteasome system and its role in inflammatory and autoimmune diseases. [J]. Cell Mol Immunol, 2006, 3(4): 255 – 261
- 13 Ishii Y, Waxman S, Germain D. Targeting the ubiquitin – proteasome pathway in cancer therapy[J]. Anti cancer Agents Med Chem, 2007, 7(3):359 – 365
- 14 Price CTD, Al – Quadan T, Santic M, et al. Host proteasomal degradation generates amino acids essential for intracellular bacterial growth [J]. Science, 2011, 334(6062): 1553 – 1557
- 15 Kim H, Kearns JD, Tergaonkar V, et al. A fourth IκB protein within the NF – κB signaling module[J]. Cell, 2007, 128(2): 369 – 381
- 16 Fan H, Sun B, Gu Q, et al. Oxygen radicals trigger activation of NF – κB and AP – 1 and upregulation of ICAM – 1 in reperfused canine heart[J]. Am J Physiolheart, 2002, 282(5):H1778
- 17 Abraham E. NF – kappaB activation [J]. Critical Care Medicine, 2000, 28(Suppl 4):N100 – N1004
- 18 Ma C, Zuo W, Wang X, et al. Lapatinib inhibits the activation of NF – κB through reducing phosphorylation of IκB – α in breast cancer cells[J]. Oncol Rep, 2013, 29(2):812 – 818
- 19 Pateras I, Giaginis G, Tsigris C, et al. NF – κB signaling at the crossroads of inflammation and atherogenesis: searching for new therapeutic links[J]. Exp Opin Ther Targets, 2014, 18(9):1089 – 1101
- 20 Öberg F, Haseeb A, Ahnfelt M, et al. Herbal melanin activates TLR4/NF – κB signaling pathway [J]. Phytomedicine, 2009, 16(5):477 – 484
- 21 Ley K, Laudanna C, Cybulsky M I, et al. Getting to the site of inflammation: the leukocyte adhesion cascade updated [J]. Nat Rev Immunol, 2007, 7(9):678 – 689
- 22 Rebecca GB, Matthew SH, Sankar G. NF – κB, inflammation, and metabolic disease[J]. Cell Metab, 2011, 13(1):11 – 22
- 23 李明, 缪泽鸿, 丁健. 蛋白酶体及其抑制剂的研究进展[J]. 中国药理学通报, 2008, 24(5):565 – 569
- 24 Wojeik C, Di Napoli M. Ubiquitin – proteasome system and proteasome inhibition: new strategies in stroke therapy[J]. Stroke, 2004, 35(6):1506 – 1518
- 25 Powell S. The ubiquitin – proteasome system in cardiac physiology and pathology[J]. Am Physiol, 2006, 291(1):H1 – H19

(收稿日期:2015-11-25)

(修回日期:2015-12-07)

(上接第 20 页)

- 16 Harrison OJ, Foley J, Bolognese BJ, et al. Airway infiltration of CD4 + CCR6 + Th17 type cells associated with chronic cigarette smoke induced airspace enlargement[J]. Immunol Lett, 2008, 121(1):13 – 21
- 17 Ying C, Nadig J, Boulais N, et al. CD8 positive T cells express IL – 17 in patients with chronic obstructive pulmonary disease [J]. Respir Res, 2011, 12(8):1113 – 1114
- 18 Vargas – Rojas MI, Ramírez – Venegas A, Limón – Camacho L, et al. Increase of Th17 cells in peripheral blood of patients with chronic obstructive pulmonary disease [J]. Respi Med, 2011, 105 (11): 1648 – 1654
- 19 Melgert BN, Timens W, Kerstjens HA, et al. Effects of 4 months of smoking in mice with ovalbumin – induced airway inflammation [J]. Clin Exp Allergy J Br Soc Allergy Clin Immunol, 2007, 37(12): 1798 – 1808(11)
- 20 Laurence A, Tato CM, Davidson TS, et al. Interleukin – 2 signaling via STAT5 constrains T helper 17 cell generation [J]. Immunity, 2007, 26(3):371 – 381

- 21 Mangan PR, Harrington LE, O’Quinn DB, et al. Transforming growth factor – beta induces development of the T(H)17 lineage[J]. Nature, 2006, 441(7090):231 – 234
- 22 O’Garra A, Stockinger B, Veldhoen M. Differentiation of human T (H) – 17 cells does require TGF – beta! [J]. Nat Immunol, 2008, 9(6):588 – 590
- 23 Mak JCW, Chan – Yeung MMW, Ho SP, et al. Elevated plasma TGF – β1 levels in patients with chronic obstructive pulmonary disease [J]. Respirat Med, 2009, 103(7):1083 – 1089
- 24 Perera WR, Hurst JR, Wilkinson TM, et al. Inflammatory changes, recovery and recurrence at COPD exacerbation [J]. Eur Respir J, 2007, 29(3):527 – 534
- 25 Xu L, Kitani AI, Strober W. Cutting edge: regulatory T cells induce CD4 + CD25 – Foxp3 – T cells or are self – induced to become Th17 cells in the absence of exogenous TGF – beta[J]. J Immunol, 2007, 178(11):6725 – 6729

(收稿日期:2015-12-14)

(修回日期:2015-12-28)