



DOI:10.3872/j.issn.1007-385x.2018.02.014

· 综述 ·

Th17细胞及Treg细胞在非小细胞肺癌的免疫调节作用

Immunomodulatory of Th17 cells and Treg cells in non-small cell lung cancer

王晓琴 综述; 张俊萍 审阅(山西医科大学附属大医院 肿瘤内二科, 山西 太原 030000)

[摘要] CD4⁺T淋巴细胞是一类重要的免疫细胞, 在不同细胞因子的诱导下, 可分化为Th1细胞、Th2细胞、Th17细胞和Treg细胞等。Th17细胞及Treg细胞不仅具有多种生物免疫学效应, 而且能够分泌不同的细胞因子, 各种免疫细胞与细胞因子之间形成复杂网络, 介导免疫反应, 进行免疫调节, 参与免疫相关性疾病的发生发展, 如肿瘤、炎症、自身免疫性疾病等。近年来肺癌的发病率呈进行性升高, 其中非小细胞肺癌(non-small cell lung cancer, NSCLC)占肺癌的比例最高。因此, 本文将对Th17细胞和Treg细胞的分化及特点及在NSCLC中的免疫调节作用作一综述。

[关键词] Th17细胞; Treg细胞; 非小细胞肺癌

[中图分类号] R734.2; R730.54 [文献标识码] A [文章编号] 1007-385X(2018)02-0187-05

全球范围内, 肺癌在恶性肿瘤中的发病率和病死率均占首位, 且呈进行性升高, 高病死率的主要原因是大部分肺癌在确诊时就已是晚期^[1]。非小细胞肺癌(non-small cell lung cancer, NSCLC)在肺癌中占得比例最高, 达80%^[2]。虽然手术、化疗、放疗、靶向治疗在肺癌治疗上已取得较大的突破与进展, 但是最新研究显示免疫治疗是当前的治疗热点。肺癌的发生发展与人类机体的免疫平衡关系密切, 近年来发现以CD4⁺T淋巴细胞亚群为主的细胞免疫在免疫调节方面起重要作用, 其分化的Th17细胞及Treg细胞在肺癌尤其是NSCLC的免疫调节作用倍受关注。

1 Th17细胞及Treg细胞的分化及特点

CD4⁺T淋巴细胞在不同的细胞因子作用下分化为不同的亚型, 主要包括Th1细胞、Th2细胞、Th17细胞和Treg细胞等, 各亚型均具有特定的可塑性。Th1细胞参与细胞介导的免疫应答, 在IL-2和IFN-γ的诱导下分化而成; Th2细胞参与体液免疫应答, 在IL-4的诱导下分化而成。Th17细胞和Treg细胞的分化依赖于TGF-β, 但TGF-β浓度的不同对Th17细胞和Treg细胞的作用也不相同。有研究^[3]证实, 低浓度的TGF-β在IL-6的协同作用下诱导Th17转化因子维甲酸相关孤核受体γt(retinoic acid-related orphan receptor γt, ROR-γt)的产生, 使活化的初始CD4⁺T细胞分化为Th17细胞; 而IL-6不表达或低表达时, 高浓度的TGF-β抑制ROR-γt的表达和功能, 并上调叉头状转录因子P3(forkhead transcription factor P3, FoxP3)的表达进而分化为Treg细胞。

1.1 Th17细胞的分化

Th17细胞最早在自身免疫性脑脊髓炎发现, 作

为一种促炎性细胞因子, 具有独立的分化和发育调节机制。通过分泌IL-17等多种炎性细胞因子在自身免疫性疾病、感染性疾病和移植排斥反应的发生发展中发挥重要作用, IL-17包括A~F6种亚型, 其中IL-17A是最重要的一种类型。Th17细胞表面表达的细胞因子和细胞标志物主要包括: IL-17A, IL-17F, IL-22, IL-26, 结合CC型趋化因子6(CCR6)和TNF-α, 细胞核内表达ROR-γt、信号传导转录激活因子3(signal transducers and activators of transcription 3, STAT3)、干扰素诱导因子4(interferon inducible factor-4, IRF4)、Runt相关转录因子1(runt-related transcription factor1, RUNX1)及B细胞激活转录因子(B-cell activating transcription factor, BATF), 它们对于维持Th17细胞的发育和分化起关键作用, 细胞因子IL-1β、IL-6和TGF-β存在下诱导Th17细胞分化, IL-23维持Th17细胞活性^[4]。Cosmi等^[5]研究发现, Th17细胞在炎性条件下可以产生IFN-γ向Th17/Th1细胞表型转变, 也可以产生IL-4向Th17/Th2细胞表型转变, 且致病性比未转变前的细胞更高。同样, Treg细胞也可向Th17/Treg细胞转变, 进而产生IL-17^[6]。Chae等^[7]通过使用体外T细胞的分化和体内Th17细胞介导的荧光模型证实嗜碱性粒细胞在Th17细胞发育中

[基金项目] 山西省生物治疗基础建设示范平台资助项目(No. 2014091105-0101)。Project supported by the Biological Treatment Infrastructure Demonstration Platform of Shanxi Province (No. 2014091105-0101)

[作者简介] 王晓琴(1989-), 女, 硕士生, 主要从事肿瘤的基础与临床研究, E-mail:535162385@qq.com

[通信作者] 张俊萍(ZHANG Junping, corresponding author), 硕士, 主任医师, 教授, 硕士生导师, 主要从事肿瘤的基础与临床研究, E-mail:13994204099@163.com



的作用,在用IgE交联或霍乱毒素(cholera toxin, CT)刺激后,骨髓衍生的嗜碱性粒细胞(bone marrow derived-basophils, BMBs)和脾嗜碱性粒细胞产生大量的IL-6和IL-4,通过IL-6分泌,BMBs与DC配合以促进Th17细胞分化,表明嗜碱性粒细胞依赖于IL-6的分泌成为Th17细胞分化的重要诱导因子。Kastirr等^[8]发现在正在分化的Th17细胞中,IL-6上调IL-21的表达,IL-21促进IL-10的产生而抑制IFN-γ产生,从而间接促进Th17细胞的分化。Th17的分化需要STAT3通路被激活,当CD4⁺T细胞中存在病毒RNA引发的类视黄酸诱导型基因I时,会影响STAT3信号通路,使机体内Th17/Treg失衡^[9]。

1.2 Treg细胞的分化

Treg细胞比Th17细胞早10年被发现,即CD4⁺CD25⁺T细胞,可下调免疫应答使免疫逃逸而发生免疫相关性疾病。tTreg又称nTreg,从胸腺中产生,是最常见的亚群。pTreg则是外周组织产生,iTreg是利用TGF-beta诱导培养产生。CD39、Helios是可靠的区分tTreg、pTreg、iTreg的指标。Treg细胞具有可塑性,主要包括以下3类:(1)胸腺衍生的Treg细胞,以前也称自然性Treg细胞,从胸腺中产生,是最常见的亚群;(2)外周位点性Treg细胞,以前也称适应性Treg细胞或诱导性Treg由外周组织产生;(3)体外诱导性Treg细胞在体外由TGF-β诱导培养产生,保证FoxP3的稳定表达^[10-11]。虽然nTreg和iTreg均表达FoxP3,但FoxP3在nTreg细胞的表达更稳定^[12],人类Treg细胞不同类型之间产生相互作用发挥免疫调节作用时,应该考虑这种可塑性。Tao等^[13]研究发现在IL-1β、IL-2、IL-21和IL-23等细胞因子作用下,nTreg细胞可产生IL-17,产生自身免疫反应,IL-6促进nTreg的甲基化、磷酸化,负调节FoxP3的表达,而IL-2抑制nTreg的甲基化;FoxP3是保持Treg细胞免疫抑制功能重要的细胞因子,通过Treg细胞亚群异质性或不稳定表达,FoxP3对CD4⁺T细胞向Treg细胞发育分化和发挥功能起关键作用。Masato等^[14]证明人FoxP3转基因小鼠的基因表达完全受限于CD4⁺T细胞中的Treg细胞,且证明T细胞受体(T-cell receptor, TCR)信号是FoxP3基因表达的条件之一,TGF-β存在时,通过TCR刺激在小鼠Treg细胞上观察到人FoxP3表达;也有实验证明NF-κB、活化蛋白1(activator protein 1, AP1)、STAT5、Smad3和活化T细胞的核因子(nuclear factor of activated T cells, NFAT)的抑制剂能够阻断FoxP3的表达^[15]。Treg细胞可以分泌IL-10^[16],IL-10下调DC的表达,诱导DC凋亡,使其分化下降^[17]。另外新发现一种Treg细胞的表面标志物神经胶质蛋白1(Nrp1)^[18],IL-10可以调节Nrp1的相关

信号通路,进一步维持FoxP3的表达。敲除Nrp1的Treg细胞能产生IFN-γ,驱动周围野生型Tregs细胞变脆弱,加强抗肿瘤免疫,促进肿瘤清除,缺氧促进IFN-γ产生和Treg细胞的脆性,IFN-γ诱导的Treg细胞易感性是有效的PD-1靶向免疫治疗所必需的^[19]。

2 Th17细胞及Treg细胞在NSCLC中的免疫调节作用

机体的炎症反应、肿瘤免疫及自身免疫相关性疾病的特征性反应是CD4⁺T淋巴细胞等各种免疫细胞的激活、扩增和浸润。在CD4⁺T淋巴细胞亚群中,Th17细胞和Treg细胞适当的调节适应性免疫反应维持免疫平衡。因此,在NSCLC肿瘤微环境的背景下,Th17细胞和Treg细胞的表达与分化发育的变化,会影响其发生发展、转移及预后。

2.1 Th17细胞的免疫调节作用

Th17细胞通过不同的作用途径分泌细胞因子,其中最主要的细胞因子为IL-17,在NSCLC肿瘤微环境中,Th17细胞及其分泌的细胞因子IL-17对肿瘤免疫的促进或抑制仍有争议。

2.1.1 Th17细胞的促肿瘤效应 众所周知,炎症和血管生成是癌症的两个特征。肿瘤微环境中Th17细胞可促进炎症发生的,也可潜在的促进不同肺肿瘤表型的分布。Th17细胞在肺癌的肿瘤组织中表达为10%,在恶性胸水中表达为15%^[20],NSCLC患者外周血的Th17细胞及Treg细胞的表达较正常对照组明显增高^[21]。IL-17主要由Th17细胞分泌,Th17细胞数量增加,IL-17的分泌也增加^[22],IL-17在肿瘤微环境中刺激成纤维细胞等表达促进血管生成的因子,如VEGF刺激血管内皮迁移,诱导成纤维细胞和间质细胞新生血管形成,促进肿瘤的发生发展与浸润转移^[23]。IL-17也能够通过NF-κB/ZEB1信号通路诱导上皮间质转化及ZEB mRNA和蛋白的表达,上调上皮间质转化信号表型标记的波形蛋白和钙黏素,刺激细胞定位ZEB的磷酸化,促进癌细胞迁移和侵袭机体^[24]。Huang等^[25]通过对肺腺癌小鼠体内的IL-17进行检测,发现IL-17所占的比例较正常对照组高,且肿瘤微血管密度(microvessel density, MVD)与IL-17及VEGF的表达呈正相关,证明IL-17可通过肺腺癌中的STAT-1信号传导促进血管生成诱导物IL-6、IL-8和VEGF的产生。上述结果表明,降低Th17细胞及IL-17在NSCLC肿瘤细胞及微环境中表达水平可能成为肿瘤免疫治疗的目标。

2.1.2 Th17细胞抗肿瘤效应 然而,也有一部分研究得出相反结论,认为Th17细胞具有抗肿瘤作用,Th17细胞在肿瘤细胞增加,其疾病的预后越好。在



肺癌患者的胸腔积液中Th17细胞的比例高于外周血液中的比例,并且Th17细胞的分布比例和预后呈正相关^[26]。Chang等^[27]研究发现,ROR γ T是促进CD4 $^{+}$ T细胞向Th17细胞和细胞毒性T细胞(cytotoxic T cells, Tc)分化过程中的关键转录因子,具有抗肿瘤的功效,ROR γ T是控制增强免疫力的基因网络点,它能够促进Th17细胞增殖的基础活性,并且加强IL-17的产生,减少免疫抑制,同时也可降低免疫检查点PD-1的水平。体内Th17细胞可特定转化为识别抗原的效应T(effector T, Teff)细胞而发挥重要的抗肿瘤免疫功能,Koyama等^[28]发现局限期较广泛期NSCLC患者的外周血中包含较多IL17 $^{+}$ CD4 $^{+}$ T细胞/Th17细胞,长期存活者Teff细胞/Th17比例持续升高。同样,免疫相关性疾病的小鼠模型中,小鼠的脾淋巴结中Th17细胞及IL-17较对照组的比例降低,也说明Th17具有抑制免疫系统疾病的作用^[29]。He等^[30]发现,IL-17可抑制CD8 $^{+}$ T淋巴细胞在肿瘤组织中的表达,从而增加髓源性抑制细胞抑制T细胞增殖和杀伤的能力,参与肿瘤免疫过程,起到抑制肿瘤的作用。Kryczek等^[31]研究显示,在IL-17缺失的小鼠体内,肿瘤的生长以及肺转移均增加,并且肿瘤组织内及引流淋巴结内产生IFN- γ 的NKT细胞以及肿瘤特异性的T细胞均减少,提示内源性的IL-17可能在肿瘤免疫中起保护作用。

因此,Th17细胞及其分泌的IL-17与肺肿瘤免疫的关系目前还不太明确,还需要大量的临床和实验研究证明其与NSCLC的关系。

2.2 Treg细胞的免疫调节作用

Treg细胞数目增加或功能增强,能够导致肿瘤免疫耐受,FoxP3诱导初始CD4 $^{+}$ T细胞发育成Treg细胞,Treg细胞能够特异性表达FoxP3,再进一步上调CD4 $^{+}$ T淋巴细胞向Treg细胞分化,进而降低免疫系统对NSCLC的免疫应答,最终促进NSCLC的发生发展^[15],这可能是肺癌的发病机制之一。Marshall等^[1]研究显示,Treg细胞不仅促进肺癌更快转移,而且加快转移性病灶的进一步发展。肺癌患者外周静脉血FoxP3 $^{+}$ Treg细胞水平明显高于健康人群,且FoxP3 $^{+}$ Treg细胞的数量与临床分期、机体的荷瘤状态密切相关^[32],接受手术治疗的NSCLC患者外周血FoxP3 $^{+}$ Treg细胞的比例下降,Treg细胞还具有使细胞毒T淋巴细胞相关抗原4(cytotoxic T lymphocyte-associated antigen-4, CTLA-4)的高水平表达。Treg细胞还可以抑制人类肺癌细胞因子诱导的杀伤细胞抗肺癌免疫活性,通过抗体阻断糖皮质激素诱导的肿瘤坏死因子受体(tumor necrosis factor receptor, TNFR)和TGF- β 部分地消除Treg细胞对CIK的抑制作用^[33]。体外

肺癌细胞中Treg细胞的FoxP3 $^{+}$ 基因和蛋白的表达显著增强^[34]。Treg细胞可以通过分泌IL-10来抑制细胞免疫的功能,IL-10增高可促进肿瘤细胞逃避免疫监视^[35]。肺癌患者外周血和肿瘤微循环IL-10和TGF- β 均显著升高^[36],这说明IL-10和TGF- β 在肺癌的外周血和肿瘤微循环中的高表达,促进肿瘤的快速进展。

TNFR2由一些癌细胞和肿瘤浸润性免疫抑制性CD4 $^{+}$ FoxP3 $^{+}$ Treg细胞表达,TNFR2刺激Treg细胞的激活和增殖,细胞起抗肿瘤免疫反应的作用,并促进癌细胞存活和肿瘤生长,同时也证实拮抗TNFR2的抗体抑制TNF诱导来自外周血的人类Treg细胞的激活,还抑制Treg细胞中与TNFR2信号传导相关的NF- κ B通路的激活和基因表达,并因此减少Treg细胞的数量,起到抑制肿瘤进展的作用^[37]。有研究^[38]报道,43例肺癌患者的外周血中Treg细胞比常规T细胞更显著的表达TNFR2,TNFR2高表达与CD25(+),CD127(-)、FoxP3的分泌成正相关性,且TNFR2(+)Treg可抑制CD8 $^{+}$ T细胞产生INF- γ ,也进一步证明这些患者的外周血中,肿瘤细胞浸润淋巴管、发生远处转移、病理分期越晚,更能使Treg细胞中的TNFR2表达水平显著升高。颗粒体蛋白前体(programulin, PGRN)是一种抑制性生长因子,其本身缺乏抑制Treg细胞的功能,而是可以优先TNFR2作用于TNF,抑制Treg细胞的分化,从而破坏NSCLC的免疫微环境,抑制NSCLC的进展^[39]。

2.3 Th17/Treg细胞在NSCLC中的免疫失衡

生理情况下Th17细胞的促进炎性反应与Treg细胞的抑制炎性反应处于平衡状态,Th17/Treg细胞的良好平衡对维持免疫稳态至关重要,两者失去相对平衡时,能引起NSCLC的发生发展。Duan等^[40]研究显示,与健康对照组相比,NSCLC患者外周血中Th17细胞和Treg细胞均升高,更重要的是Th17/Treg比值升高,Treg细胞与Th17细胞呈负相关,此外,Th17/Treg比值升高与NSCLC患者的CEA浓度升高呈正相关。值得注意的是,Treg细胞可通过TGF- β 和IL-6分泌促进Th17细胞发育^[41]。Yang等^[42]发现在肺癌患者的胸腔积液中Treg/Th17增高,预示患者的预后不良。然而,Li等^[43]研究,也证实肺癌患者外周血FoxP3(+)Treg细胞和Th17细胞的表达高于健康对照组,NSCLC患者的Th17细胞比例和Treg细胞呈正相关,另外IV期患者FoxP3(+)Treg/Th17水平高于I-III期患者,结果提示Treg/Th17比值与分期有关。最新研究^[44-47]证实,Treg细胞凋亡后,仍然具有免疫抑制作用,凋亡的Treg细胞可以消除自发和PD-L1阻断介导的抗肿瘤T细胞免疫。此外PD-L1、CTLA-4、TGF- β 和IL-10也有助于凋亡的Treg细胞介导的免疫抑

制^[48]。

以上研究说明Th17/Treg细胞在NSCLC免疫微环境是一个动态演变过程,两者的比例失衡将促进NSCLC的发生发展,Th17/Treg细胞参与了NSCLC炎症性免疫反应的持续存在,Th17/Treg细胞的动态失衡与Th17细胞、Treg细胞的分化、相关细胞因子的调节作用及肿瘤的演变过程和分期均有关系。

3 展望

综上所述,Th17细胞与Treg细胞间存在复杂的关系,共同调节机体的免疫反应,在NSCLC的发生、发展及侵袭转移中,患者外周血中Treg细胞及特征性转录因子FoxP3的分布比例确定是增加的,而Th17细胞的数量以及其分泌的IL-17在NSCLC的激活进展的过程中的作用并不是肯定的。免疫治疗如抗PD-1或抗PD-L1作为NSCLC的候选治疗的出现表明靶向关键的免疫调节细胞因子(包括Th17/IL-17)可能具有在肺癌的治疗中证明有益^[45]。因此深入研究Th17细胞及Treg细胞对机体的免疫调节机制,有助于能够更好的了解NSCLC的免疫耐受及免疫逃逸的原因,为疾病诊断与疗效评价提供新的方向。

参考文献

- [1] MARSHALL E A, NG K W, KUNG S H, et al. Emerging roles of T helper 17 and regulatory T cells in lung cancer progression and metastasis[J]. Mol Cancer, 2016, 15(1): 67-69. DOI: 10.1186/s12943-016-0551-1.
- [2] AKHTARI M, BERNICKER E H, TEH B S. Chemotherapy in non-small cell lung cancer: opportunities for advancement[J]. Chin J Cancer, 2016, 35(1): 56. DOI: 10.1186/s40880-016-0119-x.
- [3] BETTELLI E, CARRIER Y, GAO W, et al. Reciprocal developmental pathways for the generation of pathogenic effector TH17 and regulatory T cells[J]. Nature, 2006, 441 (7090): 235-238. DOI: 10.1038/nature04753.
- [4] NALBANT A, ESKIER D. Genes associated with T helper 17 cell differentiation and function[J]. Front Biosci, 2016, 8(3): 427-435.
- [5] COSMI L, SANTARLASCI V, MGGI L, et al. Th17 plasticity: pathophysiology and treatment of chronic inflammatory disorders [J]. Curr Opin Pharmacol, 2014, 17(1): 12-16. DOI: 10.1016/j.coph.2014.06.004.
- [6] WANG T, SUN X, ZHAO J, et al. Regulatory T cells in rheumatoid arthritis showed increased plasticity toward Th17 but retained suppressive function in peripheral blood[J]. Ann Rheum Dis, 2015, 74 (6): 1293-1301. DOI: 10.1136/annrheumdis-2013-204228.
- [7] YUK C M, PARK H J, KWON B I, et al. Basophil-derived IL-6 regulates TH17 cell differentiation and CD4 T cell immunity[J]. Sci Rep, 2017, 30(7): 4174-4179. DOI: 10.1038/srep4174.
- [8] KASTIRR I, MAGLIE S, PARONI M, et al. IL-21 is a central memory T cell associated cytokine that inhibits the generation of pathogenic Th1 / 17 effectors cells[J]. J Immunol, 2014, 193(7): 3322-3331. DOI: 10.4049/jimmunol.1400775.
- [9] YANG H, GUO HZ, LI X Y, et al. Viral RNA-unprimed Rig-I restrains stat3 activation in the modulation of regulatory T cell/Th17 cell balance[J]. J Immunol, 2017, 199(1): 119-128. DOI: 10.4049/jimmunol.1700366.
- [10] ABBAS A K, BENOIST C, BLUESTONE J A, et al. Regulatory T cells: recommendations to simplify the nomenclature[J]. Nature, 2013, 14(4): 307-308. DOI: 10.1038/nature12554.
- [11] SHEVACH E M, THORNTON A M. tTregs, pTregs, and iTregs: similarities and differences[J]. Immunol Rev, 2014, 259(1): 88-102. DOI: 10.1111/imr.12160.
- [12] XU A, LIU Y, CHEN W, et al. TGF-β-induced regulatory T cells directly suppress B cell responses through a noncytotoxic mechanism [J]. J Immunol, 2016, 196(9): 3631-3641. DOI: 10.4049/jimmunol.1501740.
- [13] TAO J H, CHENG M, TANG J P, et al. Foxp3, regulatory T cell, and autoimmunity diseases[J]. Inflammation, 2016, 40(1): 1-12. DOI: 10.1007/s12106-015-8520-9.
- [14] MASATO T, YUKIKO T, CHIHIRO O, et al. A bacterial artificial chromosome reporter system for expression of the human FOXP3 gene in mouse regulatory T cells[J/OL]. Front Immunol, 2017, 8: 279[2017-10-11]. https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC5346934/. DOI: 10.3389/fimmu.2017.00279.eCollection 2017.
- [15] MARUYAMA T, KONDO J E, ZAMATRON B F, et al. The molecular mechanisms of Foxp3 gene regulation[J]. Semin Immunol, 2011, 23(6): 418-423. DOI: 10.1016/j.smim.2011.06.005.
- [16] TAKEDA Y, MARUMO M, NARA H, et al. Selective induction of anti-inflammatory monocyte platelet aggregates in a model of pulsatile blood flow at low shear rates[J]. Platelets, 2016, 27(6): 583-592. DOI: 10.3109/09537104.2016.1153616.
- [17] NOORI-ZADEH A, MESBAH-NAMIN S A, BISTOON-BEIGLOO S, et al. Regulatory T cell number in multiple sclerosis patients: A meta-analysis[J]. Mult Scler Relat Disord, 2016, 5(1): 73-76. DOI: 10.1016/j.msard.2015.11.004.
- [18] GAO Y L, CHAI Y F, QI A L, et al. Neuropilin-1(high)CD4⁺CD25⁺ regulatory T cells exhibit primary negative immunoregulation in sepsis [J/OL]. Mediators Inflamm, 2016, 2016: 7132158[2017-10-11]. https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC4863118/. DOI: 10.1155/2016/7132158.
- [19] OVERACRE-DELGOFFE A E, CHIKINA M, DADEY R E, et al. Interferon-γ drives Treg fragility to promote anti-tumor immunity [J]. Cell, 2017, 169(6): 1130-1141. DOI: 10.1016/j.cell.2017.05.005.
- [20] KRYCZEK I, WEI S, ZOU L, et al. Cutting edge: Th17 and regulatory T cell dynamics and the regulation by IL-2 in the tumor microenvironment[J]. J Immunol, 2007, 178(11): 6730-6733.
- [21] ZHOU L, LOPES J E, CHONG M M, et al. TGF-β-induced Foxp3 inhibits Th17 cell differentiation by antagonizing RORγt function [J]. Nature, 2008, 453(7192): 236-240. DOI: 10.1038/nature06878.
- [22] VASILESCU F, ARSENE D, CIONCA F, et al. Foxp3 and IL17 expression in tumor infiltrating lymphocytes (TIL) and tumor cells - correlated or independent factors? [J]. Rom J Morphol Embryol, 2013, 54(1): 43-49.
- [23] LIU J, DUAN Y, CHENG X, et al. IL-17 is associated with poor prognosis and promotes angiogenesis via stimulating VEGF production of cancer cells in colorectal carcinoma[J]. Biochem Biophys Res Commun, 2011, 407(2): 348-354. DOI: 10.1016/j.bbrc.2011.03.021.



- [24] GU K, LI M M, SHEN J, et al. Interleukin-17-induced EMT promotes lung cancer cell migration and invasion via NF- κ B/ZEB1 signal pathway[J]. Am J Cancer Res, 2015, 5(3): 1169-1179.
- [25] HUANG Q, DUAN L, QIAN X, et al. IL-17 promotes angiogenic factors IL-6, IL-8, and Vegf production via stat1 in lung adenocarcinoma[J/OL]. Sci Rep, 2016, 6: 36551[2017-10-11]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC5098156/pdf/srep36551.pdf>. DOI: 10.1038/srep36551.
- [26] YE Z J, ZHOU Q, GU Y Y, et al. Generation and differentiation of IL-17 producing CD4 $^{+}$ T cells in malignant pleural effusion[J]. J Immunol, 2010, 185(10): 6348-6354. DOI: 10.4049/jimmunol.1001728.
- [27] CHANG M R, DHARMARAJAN V, DOEBELIN C, et al. Synthetic ROR γ t agonists enhance protective immunity[J]. ACS Chem Biol, 2016, 11(4): 1012-1018. DOI: 10.1021/acschembio.5b00899.
- [28] KOYAMA K, KAGAMU H, MIURA S, et al. Reciprocal CD4 $^{+}$ T-cell balance of effector CD62L $^{\text{low}}$ CD4 $^{+}$ and CD62L $^{\text{high}}$ CD25 $^{+}$ CD4 $^{+}$ regulatory T cells in small cell lung cancer reflects disease stage[J]. Clin Cancer Res, 2008, 14(21): 6770-6779. DOI: 10.1158/1078-0432.CCR-08-1156.
- [29] JIAO Z, WANG W, HUA S, et al. Blockade of notch signaling ameliorates murine collagen-induced arthritis via suppressing Th1 and Th17 cell responses[J]. Am J Pathol, 2014, 184(4): 1085-1093. DOI: 10.1016/j.ajpath.2013.12.010.
- [30] HE D, LI H, YUSUF N, et al. IL-17 promotes tumor development through the induction of tumor promoting microenvironments at tumor sites and myeloid-derived suppressor cells[J]. J Immunol, 2010, 184(5): 2281-2288. DOI: 10.4049/jimmunol.0902574.
- [31] KRYCZEK I, WEI S, SZELIGA W, et al. Endogenous IL-17 contributes to reduced tumor growth and metastasis[J]. Blood, 2009, 114(2): 231-232. DOI: 10.1182/blood-2008-09-177360.
- [32] CHEN C, CHEN D, ZHANG Y, et al. Changes of CD4 $^{+}$ CD25 $^{+}$ Foxp3 $^{+}$ and CD8 $^{+}$ CD28-regulatory T cells in non-small cell lung cancer patients undergoing surgery[J]. Int Immunopharmacol, 2014, 18(2): 255-261. DOI: 10.1016/j.intimp.2013.12.004.
- [33] LI H, YU J P, CAO S, et al. CD4 $^{+}$ CD25 $^{+}$ regulatory T cells decreased the antitumor activity of cytokine-induced killer(CIK) cells of lung cancer patients[J]. J Clin Immunol, 2007, 27(3): 317-326. DOI: 10.1007/s10875-007-9076-0.
- [34] LI Q, BAO JM, ZHANG T, et al. Inhibiting effect of astragalus poly-saccharides on the functions of CD4 $^{+}$ CD25 $^{+}$ high Treg cells in the tumor microenvironment of human hepatocellular carcinoma[J]. Chin Med J(Engl), 2012, 125(5): 786-793.
- [35] DENNIS K L, BLATNER N R, GOUNARI F, et al. Current status of interleukin-10 and regulatory T cells in cancer[J]. Curr Opin Oncol, 2013, 25(6): 637-645. DOI: 10.1097/CCO.0000000000000006.
- [36] KARLICIC V, VUKOVIC J, STANOJEVIC I, et al. Association of locally produced IL10 and TGF β 1 with tumor size, histological type and presence of metastases in patients with lung carcinoma[J]. J BU-ON, 2016, 21(5): 1210-1218.
- [37] CHEN X, OPPENHEIM J J. Targeting TNFR2, an immune checkpoint stimulator and oncoprotein, is a promising treatment for cancer[J/OL]. Sci Signal, 2017, 10(462): l2328[2017-10-11]. <http://stke.sciencemag.org/content/10/462/eaal2328.long>. DOI: 10.1126/scisignal.aal2328.
- [38] YAN F, DU R, WEI F, et al. Expression of TNFR2 by regulatory T cells in peripheral blood is correlated with clinical pathology of lung cancer patients[J]. Cancer Immunol Immunother, 2015, 64(11): 1475-1185. DOI: 10.1007/s00262-015-1751-z.
- [39] HU Y, XIAO H, SHI T, et al. Programulin/promotestumour necrosis-factor-induced proliferation suppressive mouse CD4 $^{+}$ Foxp3 $^{+}$ regulatory T cells[J]. Immunology, 2014, 142(2): 193-201. DOI: 10.1111/imm.12241.
- [40] DUAN M C, HAN W, JIN P W, et al. Disturbed Th17/Treg balance in patients with non-small cell lung cancer[J]. Inflammation, 2015, 38(6): 2156-2165. DOI: 10.1007/s10753-015-0198-x.
- [41] KOENEN H J, SMEETS P M, VINK L, et al. Human CD25 $^{+}$ Foxp3 $^{+}$ pos regulatory T cells differentiate into IL-17-producing cells[J]. Blood, 2008, 112(6): 2340-2352. DOI: 10.1182/blood-2008-01-133967.
- [42] YANG G, LI H, YAO Y, et al. Treg/Th17 imbalance in malignant pleural effusion partially predicts poor prognosis[J]. Oncol Rep, 2015, 33(1): 478-84. DOI: 10.3892/or.2014.3576.
- [43] LI S, LI Y, QU X, et al. Detection and significance of TregFoxP3(+) and Th17 cells in peripheral blood of non-small cell lung cancer patients[J]. Arch Med S, 2014, 10(2): 232-239. DOI: 10.5114/aoms.2014.42573.
- [44] 潘娜, 任洪亮, 赵宁, 等. 非小细胞肺癌组织中Treg与PET/CT SUVmax的相关性及其对预后的影响[J]. 中国肿瘤生物治疗杂志, 2017, 24(4): 417-422. DOI: 10.3872/j.issn.1007-385X.2017.04.014.
- [45] MAJ T, WANG W, CRESPO J, et al. Oxidative stress controls regulatory T cell apoptosis and suppressor activity and PD-L1-blockade resistance in tumor[J]. Nat Immunol, 2017, 30(14): 239-245. DOI: 10.1038/ni.3868.
- [46] 孙伟红, 魏晓芳, 赵鹏, 等. 胃癌患者DC-CIK治疗前后外周血Treg细胞及相关细胞因子的变化[J]. 中国肿瘤生物治疗杂志, 2015, 22(1): 79-83. DOI: 10.3872/j.issn.1007-385X.2015.1.014.
- [47] JOERGER M, FINN S P, CUFFE S, et al. The IL-17-Th1/Th17 pathway: an attractive target for lung cancer therapy? [J]. Expert Opin Ther Targets, 2016, 20(11): 1339-1356. DOI: 10.1080/14728222.2016.1206891.
- [48] 郝斌, 耿霞, 高存, 等. Th17/Treg平衡失调与食管鳞状细胞癌浸润转移的相关性[J]. 中国肿瘤生物治疗杂志, 2012, 19(2): 206-209. DOI: 10.3872/j.issn.1007-385X.2012.2.019.

[收稿日期] 2017-11-20

[修回日期] 2017-12-15

[本文编辑] 王映红

欢迎订阅《中国肿瘤生物治疗杂志》