

·综述·

白细胞介素 6 在增生性瘢痕形成中的作用研究进展

陈祖涵 余斌 叶啟发 王彦峰

武汉大学中南医院 武汉大学肝胆疾病研究院 武汉大学移植中心 移植医学技术湖北省重点实验室, 武汉 430071

通信作者: 王彦峰, Email: yanfengwang@whu.edu.cn

【摘要】 增生性瘢痕是受损皮肤的细胞外基质过度堆积导致的病理性修复结果, 不同程度地影响患者的外观和功能。瘢痕形成的程度与创面愈合过程中炎症反应的强弱直接相关, 过度或延长的炎症反应会增加增生性瘢痕的发生率。白细胞介素 6(IL-6) 是一种多效性细胞因子, 可参与调控由成纤维细胞、巨噬细胞、角质形成细胞和血管内皮细胞组成的促纤维化网络, 与增生性瘢痕的形成密切相关。该文就 IL-6 及其信号通路在增生性瘢痕形成中的作用进行综述。

【关键词】 白细胞介素 6; 炎症; 纤维化; 皮肤; 增生性瘢痕

基金项目: 武汉大学中南医院科技创新培育基金(znpy2019083)

Research advances on interleukin-6 in hypertrophic scar formation

Chen Zuhuan, Yu Bin, Ye Qifa, Wang Yanfeng

Zhongnan Hospital of Wuhan University, Institute of Hepatobiliary Diseases of Wuhan University, Transplant Center of Wuhan University, Hubei Key Laboratory of Medical Technology on Transplantation, Wuhan 430071, China

Corresponding author: Wang Yanfeng, Email: yanfengwang@whu.edu.cn

【Abstract】 Hypertrophic scar is a pathological repair result of excessive accumulation of extracellular matrix after skin damage, which affects the appearance and function of patients with varying degrees. The degree of scar formation is directly related to the strength of inflammatory reaction during wound healing, and excessive or prolonged inflammatory response increases the incidence of hypertrophic scars. Interleukin-6 (IL-6) is a pleiotropic cytokine that is involved in regulating the fibrotic network composed of fibroblasts, macrophages, keratinocytes, and vascular endothelial cells, and is closely related to the formation of hypertrophic scars. This article reviews the role of IL-6 and its signaling pathway in hypertrophic scar formation.

DOI: 10.3760/cma.j.cn501120-20210331-00111

本文引用格式: 陈祖涵, 余斌, 叶啟发, 等. 白细胞介素 6 在增生性瘢痕形成中的作用研究进展[J]. 中华烧伤与创面修复杂志, 2022, 38(9): 874-877. DOI: 10.3760/cma.j.cn501120-20210331-00111.

Chen ZH, Yu B, Ye QF, et al. Research advances on interleukin-6 in hypertrophic scar formation[J]. Chin J Burns Wounds, 2022, 38(9): 874-877. DOI: 10.3760/cma.j.cn501120-20210331-00111.

【Key words】 Interleukin-6; Inflammation; Fibrosis; Skin; Hypertrophic scar

Fund program: Science and Technology Innovation Cultivation Fund of Zhongnan Hospital of Wuhan University (znpy2019083)

当成人的皮肤损伤累及深层真皮时, 创面则不能以再生方式填补缺损, 此时的伤口愈合过程可分为 4 个存在重叠的阶段, 即止血、炎症、增殖和组织重塑。增生性瘢痕被定义为凸起于皮肤表面, 但局限于原有皮损范围的病理性修复结果。增生性瘢痕具有多个特征, 如 ECM 大量堆积、Fb 增殖分泌能力增强、微血管密度上升等, 且伴瘙痒、疼痛、外观改变和功能障碍, 可不同程度降低患者生活质量^[1]。

损伤皮肤的炎症反应与瘢痕的形成程度呈正相关。在创面修复的早期, 一方面炎症反应能够清洁伤口、清除异物并预防感染; 另一方面, 炎症细胞产生的多种炎症介质可以促进 Fb 的增殖, 促进瘢痕组织的产生从而影响修复的最终结果^[2]。在创面愈合的任何阶段, 细胞因子的失衡均可导致异常瘢痕形成。目前普遍认为, 过度或延长的炎症反应会增加增生性瘢痕的发生率, 而抗炎治疗可以有效抑制增生性瘢痕形成。

IL-6 是一种存在于免疫系统中的多效性细胞因子, 在创面愈合中发挥着重要作用。IL-6 也能够通过调节细胞的生物学行为影响瘢痕形成^[3]。近年来, 研究者们逐渐将目光聚焦于 IL-6 与增生性瘢痕发生的关系及其治疗策略^[4], 本文就 IL-6 及其信号通路在增生性瘢痕形成中的作用进行综述。

1 炎症反应与增生性瘢痕的关系

当皮肤创面较大、较深时, 炎症反应加重、持续时间延长。临床数据显示, 随着创面再上皮化时间的延长, 患者罹患增生性瘢痕的风险呈逐渐上升趋势^[5]。伤口愈合过程中, 增加或延长局部网状真皮的炎症反应的因素包括:(1) 机械力。局部机械力是导致病理性瘢痕形成的重要因素之一, 如



瘢痕疙瘩常出现在张力较大的胸壁、肩胛等部位。有限元分析显示,人瘢痕生长方向、严重程度常与创面周围皮肤张力方向一致^[6]。Wong 等^[7]观察到,小鼠体内的机械刺激强度与 Th2 细胞因子和趋化因子表达程度密切相关,而 IL-6 的高表达将促进 T 细胞向 Th2 表型分化;T 细胞缺陷小鼠由于不能响应机械力而募集全身性炎症细胞导致其增生性瘢痕面积仅为野生型小鼠的 1/9。(2)感染。创面感染时细菌分泌的毒素可加重组织损伤并延长创面炎症反应阶段,导致创面再上皮化延迟及瘢痕增生,如人体毛囊炎、痤疮和烧伤后感染会增加增生性瘢痕风险^[4,8]。(3)重复损伤。受到二次损伤的创面组织受损程度会加重,细胞可通过损伤相关分子模式 (DAMP) 激活免疫细胞。除前述局部因素外,高血压等全身性因素也可加剧增生性瘢痕的形成^[9]。

为探究愈合早期过度炎症反应与增生性瘢痕的关系,Qian 等^[10]使用热灭活的铜绿假单胞菌和真皮匀浆刺激兔耳腹侧创面模拟病原相关分子模式 (PAMP) 和 DAMP,结果显示兔瘢痕组织中有多形核白细胞浸润伴组织髓过氧化物酶活性升高,提示早期过度炎症反应可延迟创面愈合、加重瘢痕形成;同时,经前述刺激的兔组织中仅有 IL-6 表达明显升高。有研究显示,受到相同刺激时病理性瘢痕患者真皮中的促炎基因表达明显高于生理性瘢痕患者,而过度炎症反应导致的高增生性瘢痕风险可能主要由 IL-6 介导^[11]。

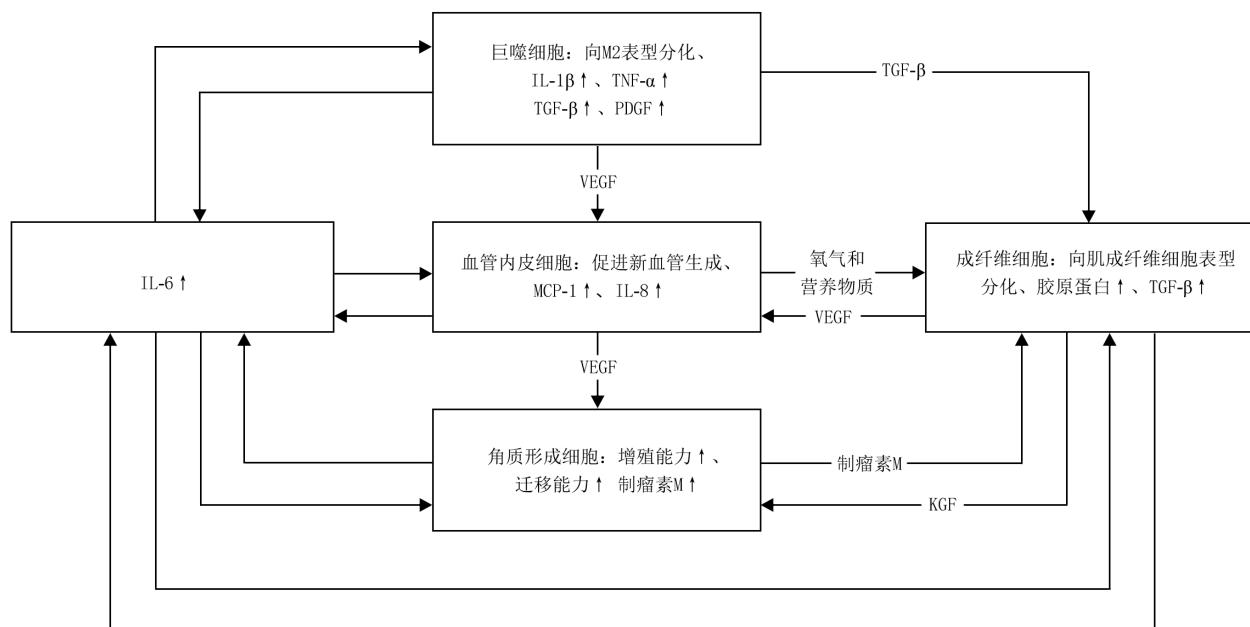
2 IL-6 在增生性瘢痕中的作用

在众多炎性因子中,IL-6 促进人增生性瘢痕形成的效应最为明确,在增生性瘢痕中 IL-6 含量显著高于生理性瘢痕^[12-13]。妊娠早期,胎儿皮肤损伤时以无瘢痕愈合为主。Liechty 等^[14]观察到,将成人和胎儿游离皮肤移植在免疫缺

陷小鼠的全层皮肤缺损创面中,移植的胎儿皮肤在术后 4 h 表达 IL-6,术后 12~72 h 均未检出 IL-6,而移植的成人皮肤在术后 0~72 h 均持续高表达 IL-6;此外,将外源性 IL-6 重组蛋白注射在移植胎儿皮肤的小鼠全层皮肤缺损创面可导致瘢痕形成。刘娜等^[15]构建了机械张力诱导的小鼠增生性瘢痕模型,经尾静脉注射 IL-6 单克隆抗体后,小鼠瘢痕组织中胶原含量明显降低,瘢痕形成减轻。目前瘢痕的诸多治疗方法,如激光治疗、局部注射糖皮质激素和 5-氟尿嘧啶等药物治疗的作用机制均与 IL-6 表达下调有关^[16]。上述研究均证实 IL-6 在瘢痕过度增生过程中起重要作用。此外,增生性瘢痕的核心是大量肌 Fb 表型的出现及 ECM 过度堆积,IL-6 在由 Fb、巨噬细胞、KC 和血管内皮细胞组成的皮肤促纤维化网络中占据中心地位(图 1)。

3 IL-6 信号通路及分子机制

IL-6 与其受体结合可诱导六聚体复合物 [IL-6、IL-6 受体 (IL-6R) 和糖蛋白 130,各 2 个分子] 的形成,复合物中的糖蛋白 130 可激活 Janus 激酶/信号转导及转录激活因子 (STAT) 信号通路和促分裂原活化的 MAPK 信号通路,进而诱发多种生物学效应^[17]。IL-6 与膜受体结合激活的通路被称作经典信号通路,与血液中的可溶性 IL-6R (sIL-6R) 结合激活的通路则被称作反式信号通路,这种反式信号通路可增加 IL-6 的生物利用度^[18]。人体中的 sIL-6R 主要由解整合素金属蛋白酶 (ADAM) 17/10 蛋白水解后经胞膜脱落,较少由 mRNA 选择性剪接产生。研究表明,趋化因子 IL-8 及多种炎性因子可促进人 ADAM17 分泌和 sIL-6R 产生,而局部促炎刺激可增强 IL-6 反式信号通路^[19]。尽管 IL-6 与 sIL-6R 及 IL-6R 有同等的亲和力,且经典信号通路和反式信号通路具



注:IL 为白细胞介素,TNF- α 为肿瘤坏死因子 α ,TGF- β 为转化生长因子 β ,PDGF 为血小板衍生生长因子,MCP-1 为单核趋化蛋白 1,VEGF 为血管内皮生长因子,KGF 为角质形成细胞生长因子;↑ 表示上调或升高

图 1 IL-6 在由成纤维细胞、巨噬细胞、角质形成细胞和血管内皮细胞组成的皮肤促纤维化网络中占据中心地位

有相同的信号转导途径,但 IL-6 与 sIL-6R 或 IL-6R 结合所介导的反应不尽相同。有研究表明,经典信号通路主要介导 IL-6 的抗炎活性,而反式信号通路表现为促炎活性且与机体的多种病理改变有关^[20-21]。IL-6 高表达与瘢痕疙瘩、系统性硬化症、肺纤维化等疾病相关,抑制 IL-6 及其下游信号的药物已被应用于部分纤维化疾病的临床治疗中^[21]。人体肝、肾、肺等多种器官纤维化疾病与 IL-6 反式信号通路密切相关,通过阻断 IL-6/STAT3 信号通路可以显著减少这些器官纤维化的发生^[22-23]。此外,近期研究者观察到一种名为“集群信号通路”的新型通路,IL-6 与树突状细胞 IL-6R 结合后可将信号转导给抗原特异性 T 细胞膜上的糖蛋白 130,以促进 CD4⁺T 细胞向 Th2 或 Th17 表型分化并参与自身免疫反应^[24]。

组织受到创伤后,DAMP 以及可能存在的 PAMP 可刺激模式识别受体,如巨噬细胞、中性粒细胞膜上的 Toll 样受体,进而启动核因子 κB、MAPK 等促炎通路^[25]。伤口周围巨噬细胞分泌的 IL-6 可诱导 CD4⁺T 细胞向 Th2 和 Th17 表型分化,而 Th2 分泌的 IL-4 和 IL-13 可导致巨噬细胞向 M2 表型分化,M2 型巨噬细胞可通过促进血管内皮细胞分泌单核细胞趋化蛋白 1(MCP-1)诱导炎症急性期反应蛋白的产生,即 IL-6 最终在急、慢性炎症中均起到重要作用^[26]。

4 IL-6 与创面愈合相关细胞的相互作用

伤口愈合过程的关键步骤如再上皮化、胶原合成、组织重塑等都与多种细胞密切相关。炎症期,炎症细胞趋化、浸润可清洁伤口,预防感染;增殖期,大量 Fb 与 ECM 形成的支架中有大量新血管生成,可为新生组织提供足量氧气和营养物质,同时 KC 的迁移促进了伤口愈合;重塑期,炎症细胞逐渐减少以及胶原酶分泌增加,使 ECM 逐渐降解,此时的肉芽组织成熟且可转变为纤维结缔组织以维持创面的力学强度,皮肤原有缺损逐渐被瘢痕组织取代^[27]。高水平的 IL-6 可通过改变各时期创面愈合相关细胞的生物学行为,破坏 ECM 的合成-降解平衡,促进增生性瘢痕形成。

增生性瘢痕形成的关键事件是激活 Fb 并使其具有过强的增殖、迁移和分泌能力。真皮 Fb 中缺乏 IL-6R,因而瘢痕组织 Fb 中 STAT3 的激活主要通过 IL-6 反式信号通路实现,如系统性硬化症患者血清中的 IL-6 和 sIL-6R 含量明显上升^[28]。Ray 等^[29]观察到,人增生性瘢痕 Fb 中的糖蛋白 130 及磷酸化 STAT3 含量上升,磷酸化 STAT3 可促进增生性瘢痕 Fb 发挥过度增殖作用,而 IL-6/STAT3 反式信号通路可以抑制 Fb 的过度增殖和迁移,使其下调到正常皮肤 Fb 的水平,以减少瘢痕组织中 ECM 的产生。伤口愈合过程中的伤口收缩功能主要由肌 Fb 执行,肌 Fb 胞质中含有 α-平滑肌动蛋白并具有类似于平滑肌的特性,IL-6 能够通过促使 Fb 旁分泌 TGF-β 来刺激 Fb 向肌 Fb 分化^[30]。

在伤口愈合的炎症阶段,伤口周围组织存在大量 M1 型巨噬细胞,而 M1 型巨噬细胞可产生促炎性细胞因子以清除伤口中的病原体及其碎片;而在伤口愈合的增殖、重塑阶段,

组织中的巨噬细胞则以介导抗炎作用的 M2 型为主,M2 型巨噬细胞可以产生 TGF-β 等多种生长因子,促进血管生成和胶原蛋白沉积,被认为是具有促纤维化作用的细胞表型^[31]。IL-6 可诱导内皮细胞分泌 MCP-1,MCP-1 导致的巨噬细胞浸润将加重增生性瘢痕形成,而在伤口愈合的炎症期或增殖期通过消耗巨噬细胞均可减轻瘢痕形成^[31-32]。IL-6 可促使巨噬细胞向 M2 型极化,M2 型巨噬细胞分泌的以 TGF-β 为主的促纤维化分子可提高 Fb 的增殖、分泌能力,最终导致 ECM 堆积和瘢痕增厚^[33]。

KC 与伤口愈合密切相关,而 IL-6 可通过促进间质细胞分泌生长因子使 KC 增殖、迁移能力增强及制瘤素 M 分泌增多,进而激活 Fb 的 STAT3 促纤维化信号通路,最终导致增生性瘢痕的形成^[34-35]。此外,过量血管生成也与增生性瘢痕形成密切相关,IL-6 可使血管内皮细胞高表达 MCP-1、IL-8 和 IL-6 以增强炎症反应;IL-6 还可以增强巨噬细胞、KC 和 Fb 中的 VEGF 表达,最终导致瘢痕增生^[26,36]。

5 总结及展望

IL-6 可通过调控参与创面愈合的相关细胞的生物学行为来影响瘢痕形成,IL-6 的过表达可导致瘢痕增生,因此通过减少局部 IL-6 含量可减轻瘢痕形成。IL-6 基因的敲除也可使创面愈合延迟,但 IL-6 介导的部分信号转导通路在增生性瘢痕形成中的机制尚不明确,这对创面愈合过程中选择干预时机及干预何种 IL-6 通路的抑制剂提出了挑战^[37]。IL-6 作为一种促炎、促纤维化的细胞因子,在皮肤创面愈合过程中的作用及其机制较为复杂,值得深入研究。

利益冲突 所有作者均声明不存在利益冲突

参考文献

- 岑瑛,刘睿奇.瘢痕的研究新进展及临床治疗[J].中华烧伤杂志,2019,35(12):839-841. DOI: 10.3760/cma.j.issn.1009-2587.2019.12.002.
- Wilgus TA. Inflammation as an orchestrator of cutaneous scar formation: a review of the literature[J]. Plast Aesthet Res, 2020,7: 54. DOI: 10.20517/2347-9264.2020.150.
- Tan J, Wu J. Current progress in understanding the molecular pathogenesis of burn scar contracture[J/OL]. Burns Trauma, 2017, 5: 14[2022-04-12]. <https://pubmed.ncbi.nlm.nih.gov/28546987/>. DOI:10.1186/s41038-017-0080-1.
- Ogawa R, Akita S, Akaishi S, et al. Diagnosis and treatment of keloids and hypertrophic scars-Japan Scar Workshop Consensus Document 2018[J/OL]. Burns Trauma, 2019, 7:39[2022-04-12]. <https://pubmed.ncbi.nlm.nih.gov/31890718/>. DOI: 10.1186/s41038-019-0175-y.
- Chipp E, Charles L, Thomas C, et al. A prospective study of time to healing and hypertrophic scarring in paediatric burns: every day counts[J/OL]. Burns Trauma, 2017,5:3[2022-04-12]. <https://pubmed.ncbi.nlm.nih.gov/28116323/>. DOI: 10.1186/s41038-016-0068-2.
- van Zuijlen PP, Ruurda JJ, van Veen HA, et al. Collagen morphology in human skin and scar tissue: no adaptations in response to mechanical loading at joints[J]. Burns, 2003, 29(5): 423-431. DOI: 10.1016/s0305-4179(03)00052-4.

- [7] Wong VW, Paterno J, Sorkin M, et al. Mechanical force prolongs acute inflammation via T-cell-dependent pathways during scar formation[J]. *FASEB J*, 2011, 25(12):4498-4510. DOI: 10.1096/fj.10-178087.
- [8] Shi J, Shi S, Xie W, et al. IL-10 alleviates lipopolysaccharide-induced skin scarring via IL-10R/STAT3 axis regulating TLR4/NF- κ B pathway in dermal fibroblasts[J]. *J Cell Mol Med*, 2021, 25(3):1554-1567. DOI: 10.1111/jcmm.16250.
- [9] Shi J, Shi S, Xie W, et al. IL-10 alleviates lipopolysaccharide-induced skin scarring via IL-10R/STAT3 axis regulating TLR4/NF- κ B pathway in dermal fibroblasts[J]. *J Cell Mol Med*, 2021, 25(3):1554-1567. DOI: 10.1111/jcmm.16250.
- [10] Qian LW, Fourcaudot AB, Yamane K, et al. Exacerbated and prolonged inflammation impairs wound healing and increases scarring[J]. *Wound Repair Regen*, 2016, 24(1): 26-34. DOI: 10.1111/wrr.12381.
- [11] Dong X, Mao S, Wen H. Upregulation of proinflammatory genes in skin lesions may be the cause of keloid formation (Review)[J]. *Biomed Rep*, 2013, 1(6):833-836. DOI: 10.3892/br.2013.169.
- [12] Berman B, Maderal A, Raphael B. Keloids and hypertrophic scars: pathophysiology, classification, and treatment[J]. *Dermatol Surg*, 2017, 43 Suppl 1: S3-18. DOI: 10.1097/DSS.0000000000000819.
- [13] 李丽, 王林. 正常皮肤与病理性瘢痕组织中 HIF-1 α 和促炎细胞因子水平比较及两者相关性研究[J]. 中国美容医学, 2019, 28(4):71-73.
- [14] Liechty KW, Adzick NS, Crombleholme TM. Diminished interleukin 6 (IL-6) production during scarless human fetal wound repair[J]. *Cytokine*, 2000, 12(6): 671-676. DOI: 10.1006/cyto.1999.0598.
- [15] 刘娜, 张川, 杨磊, 等. 白细胞介素-6单克隆抗体抑制机械张力诱发小鼠增生性瘢痕[J]. 中华实验外科杂志, 2017, 34(12): 2090-2092. DOI: 10.3760/cma.j.issn.1001-9030.2017.12.024.
- [16] Huang J, Chen J, Wo Y, et al. CO₂ fractional laser combined with 5-fluorouracil ethosomal gel treatment of hypertrophic scar macro-, microscopic, and molecular mechanism of action in a rabbit animal model[J]. *Rejuvenation Res*, 2021, 24(2): 131-138. DOI: 10.1089/rej.2019.2204.
- [17] Murakami M, Kamimura D, Hirano T. Pleiotropy and specificity: insights from the interleukin 6 family of cytokines[J]. *Immunity*, 2019, 50(4):812-831. DOI: 10.1016/j.immuni.2019.03.027.
- [18] Naseem S, Hussain T, Manzoor S. Interleukin-6: a promising cytokine to support liver regeneration and adaptive immunity in liver pathologies[J]. *Cytokine Growth Factor Rev*, 2018, 39: 36-45. DOI: 10.1016/j.cytoogr.2018.01.002.
- [19] Schumacher N, Rose-John S. ADAM17 activity and IL-6 trans-signaling in inflammation and cancer[J]. *Cancers (Basel)*, 2019, 11(11):1736. DOI: 10.3390/cancers11111736.
- [20] Lokau J, Agthe M, Flynn CM, et al. Proteolytic control of interleukin-11 and interleukin-6 biology[J]. *Biochim Biophys Acta Mol Cell Res*, 2017, 1864(11 Pt B): 2105-2117. DOI: 10.1016/j.bbmr.2017.06.008.
- [21] Kaur S, Bansal Y, Kumar R, et al. A panoramic review of IL-6: structure, pathophysiological roles and inhibitors[J]. *Bioorg Med Chem*, 2020, 28(5):115327. DOI: 10.1016/j.bmc.2020.115327.
- [22] Chen W, Yuan H, Cao W, et al. Blocking interleukin-6 trans-signaling protects against renal fibrosis by suppressing STAT3 activation[J]. *Theranostics*, 2019, 9(14):3980-3991. DOI: 10.7150/thno.32352.
- [23] Epstein Shochet G, Brook E, Bardenstein-Wald B, et al. TGF- β pathway activation by idiopathic pulmonary fibrosis (IPF) fibroblast derived soluble factors is mediated by IL-6 trans-signaling[J]. *Respir Res*, 2020, 21(1): 56. DOI: 10.1186/s12931-020-1319-0.
- [24] Heink S, Yoge N, Garbers C, et al. Trans-presentation of IL-6 by dendritic cells is required for the priming of pathogenic T_H17 cells[J]. *Nat Immunol*, 2017, 18(1):74-85. DOI: 10.1038/ni.3632.
- [25] Jones SA, Jenkins BJ. Recent insights into targeting the IL-6 cytokine family in inflammatory diseases and cancer[J]. *Nat Rev Immunol*, 2018, 18(12): 773-789. DOI: 10.1038/s41577-018-0066-7.
- [26] Johnson BZ, Stevenson AW, Prèle CM, et al. The role of IL-6 in skin fibrosis and cutaneous wound healing[J]. *Biomedicines*, 2020, 8(5):101. DOI: 10.3390/biomedicines8050101.
- [27] Čoma M, Fröhlichová L, Urban L, et al. Molecular changes underlying hypertrophic scarring following burns involve specific deregulations at all wound healing stages (inflammation, proliferation and maturation)[J]. *Int J Mol Sci*, 2021, 22(2):897. DOI: 10.3390/ijms22020897.
- [28] Hasegawa M, Sato S, Ihn H, et al. Enhanced production of interleukin-6 (IL-6), oncostatin M and soluble IL-6 receptor by cultured peripheral blood mononuclear cells from patients with systemic sclerosis[J]. *Rheumatology (Oxford)*, 1999, 38(7): 612-617. DOI: 10.1093/rheumatology/38.7.612.
- [29] Ray S, Ju X, Sun H, et al. The IL-6 trans-signaling-STAT3 pathway mediates ECM and cellular proliferation in fibroblasts from hypertrophic scar[J]. *J Invest Dermatol*, 2013, 133(5): 1212-1220. DOI: 10.1038/jid.2012.499.
- [30] Dufour AM, Alvarez M, Russo B, et al. Interleukin-6 and type-I collagen production by systemic sclerosis fibroblasts are differentially regulated by interleukin-17A in the presence of transforming growth factor-beta 1[J]. *Front Immunol*, 2018, 9: 1865. DOI: 10.3389/fimmu.2018.01865.
- [31] Shapouri-Moghaddam A, Mohammadian S, Vazini H, et al. Macrophage plasticity, polarization, and function in health and disease[J]. *J Cell Physiol*, 2018, 233(9): 6425-6440. DOI: 10.1002/jcp.26429.
- [32] Xu X, Gu S, Huang X, et al. The role of macrophages in the formation of hypertrophic scars and keloids[J/OL]. *Burns Trauma*, 2020, 8:1kaa006[2022-05-07]. <https://pubmed.ncbi.nlm.nih.gov/32341919/>. DOI: 10.1093/burnst/taa006.
- [33] Braune J, Weyer U, Hobusch C, et al. IL-6 regulates M2 polarization and local proliferation of adipose tissue macrophages in obesity[J]. *J Immunol*, 2017, 198(7):2927-2934. DOI: 10.4049/jimmunol.1600476.
- [34] Werner S, Krieg T, Smola H. Keratinocyte-fibroblast interactions in wound healing[J]. *J Invest Dermatol*, 2007, 127(5):998-1008. DOI: 10.1038/sj.jid.5700786.
- [35] Peng Y, Wu S, Tang Q, et al. KGF-1 accelerates wound contraction through the TGF- β 1/Smad signaling pathway in a double-paracrine manner[J]. *J Biol Chem*, 2019, 294(21): 8361-8370. DOI: 10.1074/jbc.RA118.006189.
- [36] Zhu M, Yang M, Yang Q, et al. Chronic hypoxia-induced microvessel proliferation and basal membrane degradation in the bone marrow of rats regulated through the IL-6/JAK2/STAT3/MMP-9 pathway[J]. *Biomed Res Int*, 2020, 2020:9204708. DOI: 10.1155/2020/9204708.
- [37] Lin ZQ, Kondo T, Ishida Y, et al. Essential involvement of IL-6 in the skin wound-healing process as evidenced by delayed wound healing in IL-6-deficient mice[J]. *J Leukoc Biol*, 2003, 73(6):713-721. DOI: 10.1189/jlb.0802397.

(收稿日期:2021-03-31)