

doi: 10.7499/j.issn.1008-8830.2017.06.020

综述

全反式维甲酸对足细胞损伤保护作用的研究进展

陈秀萍 综述 覃远汉 审校

(广西医科大学第一附属医院儿科, 广西 南宁 530021)

[摘要] 全反式维甲酸(ATRA)是维生素 A 类衍生物, 在调节细胞聚集、分化、凋亡、增殖及炎症反应中起重要作用。近年来 ATRA 在肾脏疾病的作用, 特别是对足细胞保护作用的研究取得了一定进展。该文就足细胞损伤、ATRA 作用特点, 以及 ATRA 诱导足细胞分化及再生、抗增殖与纤维沉积、抑制凋亡等保护作用研究进展作综述。

[中国当代儿科杂志, 2017, 19(6): 719-723]

[关键词] 全反式维甲酸; 损伤; 足细胞

Research advances in the protective effect of all-trans retinoic acid against podocyte injury

CHEN Xiu-Ping, QIN Yuan-Han. Department of Pediatrics, First Affiliated Hospital of Guangxi Medical University, Nanning 530021, China (Email: gxlb89121@163.com)

Abstract: All-trans retinoic acid (ATRA) is a vitamin A derivative and plays an important role in the regulation of cell aggregation, differentiation, apoptosis, proliferation, and inflammatory response. In recent years, some progress has been made in the role of ATRA in renal diseases, especially its protective effect on podocytes. This article reviews the research advances in podocyte injury, characteristics of ATRA, podocyte differentiation and regeneration induced by ATRA, and the protective effect of ATRA against proliferation, deposition of fibers, and apoptosis.

[Chin J Contemp Pediatr, 2017, 19(6): 719-723]

Key words: All-trans retinoic acid; Injury; Podocyte

足细胞、肾小球基底膜及内皮细胞是构成肾小球滤过屏障 (glomerular filtration barrier, GFB) 的三层滤过膜, GFB 功能紊乱导致肾小球滤过作用失调, 进而演变成慢性肾脏疾病 (chronic kidney disease, CKD)。足细胞损伤被视为肾小球疾病发生发展的早期事件及中心环节。全反式维甲酸 (all-trans-retinoic acid, ATRA) 是维生素 A 类衍生物, 在调节细胞聚集、分化、凋亡、增殖及炎症反应中起重要作用, 近年来 ATRA 在肾脏疾病中的研究取得一定的进展。本文就足细胞损伤、ATRA 作用特点, 以及 ATRA 诱导足细胞分化及再生、抗增殖与纤维沉积、抑制凋亡等作用的研究进展进行综述。

1 足细胞功能特性

肾小球足细胞是有丝分裂后高度分化细胞, 具有上皮细胞和间充质细胞的特性, 再生能力极弱。足细胞是以肌动蛋白为基础的微管从胞体到足突延伸的趾状突结构, 由初级和次级足突相连形成高度网状结构包绕在肾小球基底膜 (glomerular basement membrane, GBM) 外侧, 这一结构能够抵抗来自肾小球的压力, 维持毛细血管袢的空间构象。足细胞足突是由肌动蛋白、肌球蛋白、 α 辅肌动蛋白、黏着蛋白等组成的具有收缩能力的结构, 受到刺激后足突收缩进而调节肾小球超滤系数、肾小球滤过功能^[1]。相邻足细胞通过各自初级、

[收稿日期] 2016-12-14; [接受日期] 2017-02-18

[基金项目] 国家自然科学基金 (No. 81560119); 广西高校高水平创新团队项目 (No. 201409); 广西卫计委科研课题 (No. Z2014091)。

[作者简介] 陈秀萍, 女, 博士研究生, 医师。

次级足突桥接形成的裂孔隔膜是一种跨膜结构，由多种蛋白组成，如 nephrin、podocin、CD2AP、TRPC6、ZO-1、P-cadherin 等，这些蛋白高度有序地相互交联形成包涵多种受体和离子通道并具有电荷屏障作用的蛋白质网^[1]，对血浆白蛋白或大分子起主要滤过作用。足细胞还具有分泌功能，分泌 GBM 的组分和降解酶以维持 GBM 的平衡^[2]。此外，足细胞还具有抗原递呈、吞噬、分泌补体等免疫作用^[3]。因此，GFB 的稳定性有赖于足细胞结构及功能的完整。

2 足细胞应对损伤的改变

足细胞损伤是肾小球疾病进展的初始环节。引起足细胞损伤的因素很多，如基因突变、氧化损伤、免疫损伤和血液动力学的机械压力等^[4-5]。应对损伤足细胞可发生足突融合、细胞分离、细胞增殖、细胞肥大等改变。

足细胞损伤后最为经典的改变是足突融合。Kriz 等^[6]提出，足细胞损伤、足突改变经历 2 个阶段。第一阶段，足细胞回缩使得裂孔隔膜结构消失或者位移。这样的改变可能是可逆的，例如甾体类激素能够减轻部分肾病综合征微小病变患者的足细胞损伤；3D 重建肾小球技术也显示足细胞在一定程度高灌注压下可通过动态改变胞体及足突来适应压力^[7-8]。第二阶段，足细胞进一步回缩，足细胞骨架蛋白重排，足突融合，裂孔隔膜蛋白丢失，导致 CBF 功能受损、大量蛋白尿，这些改变是不可逆的。

足突融合导致足细胞分离，并失去与 GBM 的粘连作用^[9]。足细胞数目减少还与凋亡、自噬、有丝分裂障碍等机制有关^[10]。足细胞的调节通路异常则导致其在鲍曼氏囊增殖，与皮层细胞粘连形成半月体，加之纤维修复，形成局灶节段性硬化^[11]。持续损伤刺激引起足细胞胞体萎缩、肥大，进而从 GBM 脱落，最后由壁层上皮细胞粘附到裸露的 GBM^[12]。因此，早期的足细胞损伤如得不到及时干预则导致肾小球疾病进展。

3 ATRA 生物学功能及作用特点

维甲酸（retinoic acid, RA）是维生素 A 类的

一种活性代谢衍生物，对调节细胞聚集、分化、凋亡、增殖及炎症反应起重要作用^[13]。维甲酸包括 ATRA、9-顺式-RA、13-顺式-RA 等多种形式。9-顺式-RA 是 ATRA 的异构体，发挥内源活性作用的主要 ATRA。ATRA 通过调节细胞生长、分化、增殖和凋亡相关的基因发挥生物活性作用，也是首个成功应用于临床的分化诱导剂^[14]。

维甲酸在细胞核内的两组受体维甲酸受体（retinoic acid receptors, RARs）和维甲酸 X 受体（retinoid X receptors, RXRs）均属于细胞核受体家族，是配体依赖的转录调节子^[15]。这两种核受体普遍存在于各种细胞中，均具有 α、β、γ 3 种不同类型，各类型具有不同的剪接变体，其中 RARα 有 7 个剪接变体，RARβ 有 4 个剪接变体，RARγ 有 7 个剪接变体；RXR 共有 6 个剪接变体^[16-17]。ATRA 主要通过与 RAR 高亲和力特异性地结合而发挥生物学效应，9-顺式-RA 主要与 RXR 结合发挥作用^[15,17]。

当缺乏 ATRA 时，RAR/RXR 形成异质二聚体，与 ATRA 调控的靶基因启动区域维甲酸反应元件（retinoic acid response element, RARE）结合，同时募集阻遏蛋白和组蛋白脱乙酰化酶（histone deacetylases, HDAC）至相应 DNA 区域，HDAC 从组蛋白转移乙酰基，改变染色质结构从而对基因转录起到抑制作用^[18]。当 ATRA 存在时，ATRA 与 RAR 高亲和力结合，RAR 发生构型改变，释放阻遏蛋白，同时募集共激活蛋白如组蛋白乙酰转移酶，激活 ATRA 调控的靶基因转录及表达，从而发挥对细胞的生物活性调控作用^[19]。

4 ATRA 对足细胞损伤的作用

4.1 诱导足细胞分化

研究发现，在常见肾小球疾病模型中，如嘌呤霉素肾病模型，HIV 相关肾病（HIV-associated nephropathy, HIVAN）足细胞损伤模型，阿霉素诱导肾小球硬化（glomerulosclerosis, GS）大鼠模型，阿霉素致足细胞损伤模型等，ATRA 干预能够减少蛋白尿和减轻足细胞损伤，并维持足细胞分化^[20-23]。提示 ATRA 对肾脏保护作用的机制可能与诱导肾祖细胞（renal progenitor cells, RPCs）向足细胞分化有关。RPCs 主要定位在肾脏的鲍曼氏囊，具有移

行成足细胞的潜能^[24]。ATRA 可使 CD133 和 CD24 表达阳性的 RPCs 分化为足细胞，并促进壁层上皮细胞向足细胞转化^[25-26]。ATRA 增加膜性肾病模型大鼠肾小球 PAX2 和 WT1 的共定位（PAX2 为壁层上皮细胞的标志物，WT1 是足细胞的特异标志物），诱导 RPCs 向足细胞分化，以及诱导壁层上皮细胞向足细胞转化，可一定程度补充足细胞^[26-27]。Peired 等^[28]发现，白蛋白可与内源性 ATRA 结合而影响 RARE 介导的转录进而阻止 RPCs 向足细胞分化，加速局灶节段性肾小球硬化；而足量的 ATRA 治疗可一定程度恢复 RARE 活性，促进足细胞分化、增加足细胞数目，从而减少蛋白尿和减缓局灶节段性肾小球硬化的进展。此外，联合应用 ATRA、激活素 A、BMP7 能诱导人间充质干细胞向足细胞分化^[29-30]。

RAR 对于 ATRA 的生物活性发挥起重要作用。RAR α 特异激动剂 Am580、BD 能够减轻蛋白尿和肾小球疾病进展^[31-32]。Khurana 等^[33]发现 ATRA 必须在 α -激动蛋白 4 存在的前提下，通过增加 RAR α 活性并与之结合，才能减少足细胞损伤。Lu 等^[34]通过 HIVAN 小鼠研究发现，ATRA 促进足细胞分化，并通过激活 cAMP/PKA 信号通路，诱发 CREB 和 USF1 与 MKP1 基因启动子结合以减少 MAPK 的磷酸化，提出 RAR α /cAMP/PKA /CREB 信号通路在 ATRA 维持足细胞分化、保护肾脏中起关键作用。本课题组研究^[22]发现，应用 ATRA 干预阿霉素致足细胞损伤模型，RAR α 和 RAR γ 的表达与足细胞分化标志物 nephrin, podocin 表达呈正相关，而 RAR β 的表达与其无明显相关性，推测 RAR α 和 / 或 RAR γ 可能参与足细胞损伤制。

锌指蛋白转录因子 (Krüppel-like factor 15, KLF15) 家族是锌指蛋白超家族中的一员，富含于肾脏等组织，通过 C 端的锌指结构与 DNA 结合，调控相关基因表达^[35]。ATRA 能够诱导 KLF15 表达。Mallipattu 等^[36]证实，ATRA 对足细胞的促进分化及对肾脏保护作用与增加 KLF15 表达有关。研究还发现，ATRA 增加 KLF15 与 nephrin 及 podocin 启动子的结合可能是 ATRA 促进分化的机制之一^[37-38]。因此认为 KLF15 在肾脏发育及足细胞分化中起着重要作用。

4.2 抗增殖与抗纤维沉积

机械性压力作用于足细胞时，血管紧张素 II

(angiotensinII, ANG II) 的 1 类受体 (AT1R) 上调，在不影响收缩压的情况下可引起足突结构消失及蛋白尿^[39]。肾素 - 血管紧张素 (RAS) 抑制剂，如 ACEI 及 ARB 类能够降低肾小球球囊压及促进肾小球重构，对肾脏起保护作用；还可以通过直接影响 AT1R 的作用而保护足细胞。研究发现，ATRA 与贝那普利对于 GS 大鼠具有相似疗效，均可降低血肌酐、减少蛋白尿、延缓 GS 进展^[40]。此外，Dechow 等^[41]通过系膜增生性肾小球肾炎大鼠模型发现，ATRA 能够减少 ANG II 合成及 AT1R 表达，减少肾小球细胞增殖。提示 ATRA 可能通过影响 RAS 发挥对肾脏及足细胞的保护作用。

ATRA 在膜增生性肾病大鼠模型中可减少蛋白尿和肾小球细胞增生，减轻毛细血管闭塞及纤维沉积，血小板源生长因子 β 和 TGF- β 1 及其受体被显著抑制^[42]。提示 ATRA 在抗纤维化中起重要作用。此外，ATRA 也能减轻 GS 大鼠模型的肾小球纤维沉积^[21]。进一步体外研究发现，在阿霉素诱导足细胞损伤模型中，RAR α 和 RAR γ 表达与基质金属蛋白酶 2 (matrix metalloproteinase 2, MMP2) 和基质金属蛋白酶 9 (matrix metalloproteinase 9, MMP9) 表达呈正相关^[43]。提示 ATRA 保护足细胞损伤的机制中可能存在 RAR/MMP 信号通路参与，其确切机制有待进一步探讨。

4.3 抑制炎症与减少足细胞凋亡

ATRA 对糖尿病足细胞损伤的保护作用可能与抗炎机制有关。Han 等^[44]报道高糖条件能刺激体外培养的足细胞单核细胞趋化蛋白 -1 (monocyte chemotactic protein 1, MCP-1) 转录和蛋白表达，而 ATRA 干预可抑制 MCP1 和 ED-1 (活化的单核巨噬细胞标志物) 表达，阻止糖尿病大鼠肾脏受累进展。研究还发现，ATRA 能减少抗基底膜肾病模型的蛋白尿、纤维沉积，减少 PCNA、ED-1 阳性细胞数目以及炎症相关因子如 TNF- α 、IL-1 β 、C/EBP δ 的表达^[45]。

足细胞凋亡是足细胞数目减少进而引起蛋白尿和局灶节段性肾小球硬化的重要原因。ATRA 对大部分细胞起到促凋亡作用，但在嘌呤霉素致足细胞损伤模型中除了起到抗炎作用，还具有抗足细胞凋亡的作用^[46]；在 H₂O₂ 诱导系膜细胞的凋亡中也起到抗凋亡作用^[47]。

5 总结与展望

ATRA 在肾病模型中对损伤足细胞具有一定的保护作用，为肾小球疾病的治疗提供了新的思路。但机制尚不完全清楚，加之其毒性作用如肝毒性、神经毒性、皮肤粘膜副作用等可能限制临床应用^[13,48-49]，有待进一步临床研究。

〔参 考 文 献〕

- [1] Scott RP, Quaggin SE. Review series: The cell biology of renal filtration[J]. *J Cell Biol*, 2015, 209(2): 199-210.
- [2] Abrahamson DR. Steps on the Alport path to proteinuria[J]. *Kidney Int*, 2016, 90(2): 242-244.
- [3] Hu W, Niu G, Li H, et al. The association between expression of IFIT1 in podocytes of MRL/lpr mice and the renal pathological changes it causes: An animal study[J]. *Oncotarget*, 2016, 7(47): 76464-76470.
- [4] Nagata M. Podocyte injury and its consequences[J]. *Kidney Int*, 2016, 89(6): 1221-1230.
- [5] Mo H, Wu Q, Miao J, et al. C-X-C chemokine receptor CXCR4 plays a crucial role in mediating oxidative stress-induced podocyte injury[J]. *Antioxid Redox Signal*, 2017 Mar 28. doi: 10.1089/ars.2016.6758. [Epub ahead of print]
- [6] Kriz W, Shirato I, Nagata M, et al. The podocyte's response to stress: the enigma of foot process effacement[J]. *Am J Physiol Renal Physiol*, 2013, 304(4): F333-F347.
- [7] Zhang H, Wang Z, Dong LQ, et al. Children with steroid-resistant nephrotic syndrome: long-term outcomes of sequential steroid therapy[J]. *Biomed Environ Sci*, 2016, 29(9): 650-655.
- [8] Neal CR, Crook H, Bell E, et al. Three-dimensional reconstruction of glomeruli by electron microscopy reveals a distinct restrictive urinary subpodocyte space[J]. *J Am Soc Nephrol*, 2005, 16(5): 1223-1235.
- [9] Sachs N, Sonnenberg A. Cell-matrix adhesion of podocytes in physiology and disease[J]. *Nat Rev Nephrol*, 2013, 9(4): 200-210.
- [10] Gu J, Yang M, Qi N, et al. Olmesartan prevents microalbuminuria in db/db diabetic mice through inhibition of angiotensin II/p38/SIRT1-induced podocyte apoptosis[J]. *Kidney Blood Press Res*, 2016, 41(6): 848-864.
- [11] Neal CR. Podocytes ... What's under yours? (Podocytes and foot processes and how they change in nephropathy)[J]. *Front Endocrinol (Lausanne)*, 2015, 6: 9.
- [12] Lohmann F, Sachs M, Meyer TN, et al. UCH-L1 induces podocyte hypertrophy in membranous nephropathy by protein accumulation[J]. *Biochim Biophys Acta*, 2014, 1842(7): 945-958.
- [13] Comptour A, Rouzaire M, Belville C, et al. Nuclear retinoid receptors and pregnancy: placental transfer, functions, and pharmacological aspects[J]. *Cell Mol Life Sci*, 2016, 73(20): 3823-3837.
- [14] Wang ZY, Chen Z. Acute promyelocytic leukemia: from highly fatal to highly curable[J]. *Blood*, 2008, 111(5): 2505-2515.
- [15] Amann PM, Eichmuller SB, Schmidt J, et al. Regulation of gene expression by retinoids[J]. *Curr Med Chem*, 2011, 18(9): 1405-1412.
- [16] Parrado A, Despouy G, Kraiba R, et al. Retinoic acid receptor alpha1 variants, RAR α 1DeltaB and RAR α 1DeltaBC, define a new class of nuclear receptor isoforms[J]. *Nucleic Acids Res*, 2001, 29(24): 4901-4908.
- [17] di Masi A, Leboffe L, De Marinis E, et al. Retinoic acid receptors: from molecular mechanisms to cancer therapy[J]. *Mol Aspects Med*, 2015, 41: 1-115.
- [18] Soprano DR, Qin P, Soprano KJ. Retinoic acid receptors and cancers[J]. *Annu Rev Nutr*, 2004, 24: 201-221.
- [19] le Maire A, Bourguet W. Retinoic acid receptors: structural basis for coregulator interaction and exchange[J]. *Subcell Biochem*, 2014, 70: 37-54.
- [20] He JC, Lu TC, Fleet M, et al. Retinoic acid inhibits HIV-1-induced podocyte proliferation through the cAMP pathway[J]. *J Am Soc Nephrol*, 2007, 18(1): 93-102.
- [21] Qin YH, Lei FY, Hu P, et al. Effect of all-trans retinoic acid on renal expressions of matrix metalloproteinase-2, matrix metalloproteinase-9 and tissue inhibitor of metalloproteinase-1 in rats with glomerulosclerosis[J]. *Pediatr Nephrol*, 2009, 24(8): 1477-1486.
- [22] Chen XP, Lei FY, Qin YH, et al. The role of retinoic acid receptors in the signal pathway of all-trans retinoic acid-induced differentiation in adriamycin-induced podocyte injury[J]. *J Recept Signal Transduct Res*, 2014, 34(6): 484-492.
- [23] Suzuki A, Ito T, Imai E, et al. Retinoids regulate the repairing process of the podocytes in puromycin aminonucleoside-induced nephrotic rats[J]. *J Am Soc Nephrol*, 2003, 14(4): 981-991.
- [24] Romagnani P, Lasagni L, Remuzzi G. Renal progenitors: an evolutionary conserved strategy for kidney regeneration[J]. *Nat Rev Nephrol*, 2013, 9(3): 137-146.
- [25] Ronconi E, Sagrinati C, Angelotti ML, et al. Regeneration of glomerular podocytes by human renal progenitors[J]. *J Am Soc Nephrol*, 2009, 20(2): 322-332.
- [26] Zhang J, Pippin JW, Vaughan MR, et al. Retinoids augment the expression of podocyte proteins by glomerular parietal epithelial cells in experimental glomerular disease[J]. *Nephron Exp Nephrol*, 2012, 121(1-2): e23-e37.
- [27] Wanner N, Hartleben B, Herbach N, et al. Unraveling the role of podocyte turnover in glomerular aging and injury[J]. *J Am Soc Nephrol*, 2014, 25(4): 707-716.
- [28] Peired A, Angelotti ML, Ronconi E, et al. Proteinuria impairs podocyte regeneration by sequestering retinoic acid[J]. *J Am Soc Nephrol*, 2013, 24(11): 1756-1768.
- [29] Zhang L, Li K, Yan X, et al. MicroRNA-498 inhibition enhances the differentiation of human adipose-derived mesenchymal stem cells into podocyte-like cells[J]. *Stem Cells Dev*, 2015, 24(24): 2841-2852.
- [30] Lazzeri E, Peired AJ, Lasagni L, et al. Retinoids and glomerular regeneration[J]. *Semin Nephrol*, 2014, 34(4): 429-436.
- [31] Ratnam KK, Feng X, Chuang PY, et al. Role of the retinoic acid receptor-alpha in HIV-associated nephropathy[J]. *Kidney Int*, 2011, 79(6): 624-634.

- [32] Zhong Y, Wu Y, Liu R, et al. Roflumilast enhances the renal protective effects of retinoids in an HIV-1 transgenic mouse model of rapidly progressive renal failure[J]. *Kidney Int*, 2012, 81(9): 856-864.
- [33] Khurana S, Chakraborty S, Lam M, et al. Familial focal segmental glomerulosclerosis (FSGS)-linked alpha-actinin 4 (ACTN4) protein mutants lose ability to activate transcription by nuclear hormone receptors[J]. *J Biol Chem*, 2012, 287(15): 12027-12035.
- [34] Lu TC, Wang Z, Feng X, et al. Retinoic acid utilizes CREB and USF1 in a transcriptional feed-forward loop in order to stimulate MKP1 expression in human immunodeficiency virus-infected podocytes[J]. *Mol Cell Biol*, 2008, 28(18): 5785-5794.
- [35] McConnell BB, Yang VW. Mammalian Krüppel-like factors in health and diseases[J]. *Physiol Rev*, 2010, 90(4): 1337-1381.
- [36] Mallipattu SK, Liu R, Zheng F, et al. Krüppel-like factor 15 (KLF15) is a key regulator of podocyte differentiation[J]. *J Biol Chem*, 2012, 287(23): 19122-19135.
- [37] Ivy JR, Drechsler M, Catterson JH, et al. Klf15 is critical for the development and differentiation of drosophila nephrocytes[J]. *PLoS One*, 2015, 10(8): e0134620.
- [38] Mallipattu SK, Guo Y, Revelo MP, et al. Krüppel -Like factor 15 mediates glucocorticoid-induced restoration of podocyte differentiation markers[J]. *J Am Soc Nephrol*, 2017, 28(1): 166-184.
- [39] Mallipattu SK, He JC. The podocyte as a direct target for treatment of glomerular disease[J]. *Am J Physiol Renal Physiol*, 2016, 311(1): F46-F51.
- [40] Hu P, Qin YH, Pei J, et al. Beneficial effect of all-trans retinoic acid (ATRA) on glomerulosclerosis rats via the down-regulation of the expression of alpha-smooth muscle actin: a comparative study between ATRA and benazepril[J]. *Exp Mol Pathol*, 2010, 89(1): 51-57.
- [41] Dechow C, Morath C, Peters J, et al. Effects of all-trans retinoic acid on renin-angiotensin system in rats with experimental nephritis[J]. *Am J Physiol Renal Physiol*, 2001, 281(15): F909-F919.
- [42] Wagner J, Dechow C, Morath C, et al. Retinoic acid reduces glomerular injury in a rat model of glomerular damage[J]. *J Am Soc Nephrol*, 2000, 11(8): 1479-1487.
- [43] Lei FY, Zhou TB, Qin YH, et al. Potential signal pathway of all-trans retinoic acid for MMP-2 and MMP-9 expression in injury podocyte induced by adriamycin[J]. *J Recept Signal Transduct Res*, 2014, 34(5): 378-385.
- [44] Han SY, So GA, Jee YH, et al. Effect of retinoic acid in experimental diabetic nephropathy[J]. *Immunol Cell Biol*, 2004, 82(6): 568-576.
- [45] Oseto S, Moriyama T, Kawada N, et al. Therapeutic effect of all-trans retinoic acid on rats with anti-GBM antibody glomerulonephritis[J]. *Kidney Int*, 2003, 64(4): 1241-1252.
- [46] Moreno-Manzano V, Mampaso F, Sepulveda-Munoz JC, et al. Retinoids as a potential treatment for experimental puromycin-induced nephrosis[J]. *Br J Pharmacol*, 2003, 139(4): 823-831.
- [47] Moreno-Manzano V, Ishikawa Y, Lucio-Cazana J, et al. Suppression of apoptosis by all-trans-retinoic acid. Dual intervention in the c-Jun n-terminal kinase-AP-1 pathway[J]. *J Biol Chem*, 1999, 274(29): 20251-20258.
- [48] Lo-Coco F, Avvisati G, Vignetti M, et al. Retinoic acid and arsenic trioxide for acute promyelocytic leukemia[J]. *N Engl J Med*, 2013, 369(2): 111-121.
- [49] Elsayed AM, Abdelghany TM, Akool el-S, et al. All-trans retinoic acid potentiates cisplatin-induced kidney injury in rats: impact of retinoic acid signaling pathway[J]. *Naunyn Schmiedebergs Arch Pharmacol*, 2016, 389(3): 327-337.

(本文编辑：俞燕)