

· 综述 ·

脂肪因子 Chemerin 对骨代谢影响的研究进展

李军 张婷 李希*

重庆医科大学生命科学研究院,重庆 400016

中图分类号: R681 文献标识码: A 文章编号: 1006-7108(2021) 02-0293-06

摘要: 现代社会肥胖人群逐年增多,肥胖相关代谢性骨病的患者也日益增多,严重危害人群健康。Chemerin 作为一种脂肪因子,主要由脂肪细胞和肝细胞分泌,在循环中水平高于经典脂肪因子如 Leptin 和 Adiponectin,对全身代谢和免疫发挥重要作用。近年研究发现,肥胖状态下伴随着外周脂肪组织的增多,骨髓内脂肪组织也急剧增加。骨髓内脂肪细胞分泌 Chemerin,通过旁分泌或自分泌方式抑制成骨细胞分化和促进破骨细胞分化以及影响骨髓腔微环境。本文将系统回顾国内外有关 Chemerin 与骨代谢相关研究的文献,并探讨 Chemerin 对骨代谢的影响及其机制。

关键词: Chemerin;成骨细胞;破骨细胞;骨代谢

Research progress on the effects of adipokine Chemerin in bone metabolism

LI Jun, ZHANG Ting, LI Xi*

Institute of Life and Science, Chongqing Medical University, Chongqing 400016, China

* Corresponding author: LI Xi, Email: lixi@shmu.edu.cn

Abstract: The number of obese people in modern society is increasing year by year, and the number of patients with obesity-related metabolic bone disease is also increasing, which seriously endangers the health of the population. Chemerin, as a kind of adipokines, is mainly secreted by adipocytes and hepatocytes. Its circulating level is higher than that of classical adipokines such as Leptin and Adiponectin, which plays an important role in systemic metabolism and immunity. In recent years, studies have found that in the state of obesity, with the increase of peripheral adipose tissue, the adipose tissue in bone marrow also increases sharply. Chemerin, secreted by adipocytes in bone marrow directly inhibits the differentiation of osteoblasts and promotes the differentiation of osteoclasts and affects the microenvironment of bone marrow cavity by paracrine or autocrine. In this review, we will systematically review the literature on Chemerin and bone metabolism at home and abroad, and discuss the effect of Chemerin on bone metabolism and its mechanism.

Key words: chemerin; osteoblast; osteoclast; bone metabolism

随着人们生活水平的提高和久坐不动生活方式的日益发展,肥胖人群在世界范围内逐年增加^[1-2]。肥胖状态下伴随皮下脂肪和内脏脂肪增生、肥大,骨髓腔内脂肪也显著增加,导致骨髓腔内多种脂肪因子释放发生变化,如 Leptin、Adiponectin 等,多项研究^[3-7]发现这些脂肪因子可正向或负向调控骨代谢。Chemerin 也是一种脂肪因子,在循环中水平高于经典脂肪因子 Leptin 和 Adiponectin,对全身以及局部免疫和代谢起到重要作用。临床病例对照研究^[8]显示,血清 Chemerin 水平与骨密度呈现显著负

相关。体外研究表明,Chemerin 可以调控成骨细胞和破骨细胞分化。体内研究显示,Chemerin 信号促进骨量增加以及减轻炎症水平,对于骨稳态的维持和代谢性骨病的发病机制研究具有重要作用(表 1)。但是,关于 Chemerin 对骨代谢的研究仍以体外实验为主,并且缺乏系统总结。本文回顾近年 Chemerin 与骨代谢相关研究,探讨和总结 Chemerin 对骨代谢的作用和机制,以期寻求未来的研究方向及临床治疗靶点。

1 脂肪因子 Chemerin

Chemerin 于 2007 年由 Garalski 等首次报道^[9],又被称为维甲酸受体反应蛋白 2 (retinoic acid receptor response protein 2, Rarres2) 和他啉罗汀诱导

基金项目: 国家自然科学基金(81770861)

* 通信作者: 李希, Email: lixi@shmu.edu.cn

基因蛋白 2 (tazarotene induce gene protein 2, TIG2), 它有三种受体: 趋化因子样受体 1 (chemokine-like receptor 1, Cmk1r1)、G 蛋白偶联受体 1 (G-protein coupled receptor 1, Gpr1) 和 C-C 基序趋化因子样受体 2 (C-C motif chemokine receptor like 2, Ccl2)^[10]。Chemerin 最初的合成形式是具有 183 个氨基酸的前体, 随后氮端 20 个氨基信号肽截断形成非活性前体 (chemerin-S163) 释放到细胞外或循环中, 经纤溶酶、弹性蛋白酶和组织蛋白酶 G 作用裂解碳末端 5-9 个氨基酸, 形成具有活性的、与 Cmk1r1 具有不同亲和力的各种异构体 (chemerin-K158, -S157, -F156)^[11]。研究^[12-14]表明, Cmk1r1 是 Chemerin 的功能性受体, 主要由巨噬细胞、树突状细胞和自然杀伤细胞等免疫细胞表达, Chemerin 通过 Cmk1r1 受体可诱导这些细胞向炎症部位迁移, 从而在免疫应答中发挥重要作用。Chemerin 也可促进胰岛 β 细胞释放胰岛素, 但抑制骨骼肌和脂肪组织胰岛素敏感性, 从而调控全身以及局部葡萄糖代谢^[15]。目前对 Chemerin/Cmk1r1 信号通路的了解主要来自细胞系分析, 并表明 Cmk1r1 与 $G\alpha_{12}$ 信号通路相偶联, 导致细胞内钙离子释放, 抑制 cAMP 积累^[16]。此外, Chemerin 也可通过激活 Erk、p38 和 Akt 等信号通路在脂肪细胞分化^[9]、内皮细胞血管生成^[17]和软骨细胞增殖^[18]过程中发挥重要作用。

2 人血清 Chemerin 水平与骨密度的关系

随着对 Chemerin 研究的不断深入, 研究人员发现 Chemerin 与骨密度具有密切相关性。一项基于多中心的大数据研究^[8]分析了不同体质指数人群血清 Chemerin 水平与 BMD 的关系, 结果表明肥胖组循环 Chemerin 水平与骨量呈负相关, 而正常组和超重组循环 Chemerin 水平与骨量无相关性。另一项对 543 名中国绝经后肥胖妇女血清 Chemerin 水平与股骨颈和腰椎骨密度相关性的研究^[19]中发现, 血清 Chemerin 水平与腰椎 BMD 呈负相关。王裕祥^[20]对正常组和骨质疏松组各 100 例患者的血清 Chemerin 水平进行检测, 也发现骨质疏松组患者的血清 Chemerin 水平更高, 且两组血清 Chemerin 水平与股骨和腰椎骨密度均呈负相关。但是, Engin-Ustun Y 等^[21]通过骨密度将对象分为正常组和骨质疏松组后, 对血清 Chemerin 水平进行检测, 发现骨质疏松组血清 Chemerin 水平显著低于正常组。这些研究都提示 Chemerin 很可能在骨质疏松或者骨代谢的发生发展过程中发挥作用, 但针对 Chemerin

对骨密度起到正向还是负向的调控作用尚无定论。

近年来, 骨髓内脂肪组织 (marrow adipose tissue, MAT) 的概念越来越受到研究者们重视^[22-23]。既往研究^[24]表明, 人体内 MAT 占骨组织体积的 70% (约 1 kg) 左右, 而 MAT 也能像皮下脂肪组织一样发挥内分泌功能, 分泌包括 Leptin、Adiponectin 在内的多种脂肪因子^[25]。因此, 基于既往结论相悖的研究结果, Chemerin 通过内分泌作用对骨代谢的调控可能并不是主要作用。考虑到骨组织中丰富的 MAT, Chemerin 通过旁分泌对骨代谢的调节机制不容忽视。的确, Muruganandan S 等^[26]发现前成骨细胞系 7F2 和小鼠原代骨髓间充质干细胞 (bone marrow mesenchymal stem cells, BMSCs) 都表达 Chemerin 基因, 体外诱导两种细胞成脂分化过程中 Chemerin 表达逐渐上调, 在人原代 BMSCs 培养基也检测到了 Chemerin 蛋白分泌^[27]。另一项研究^[28]在造血干细胞 (hematopoietic stem cells, HSCs)、成骨细胞和破骨细胞培养基中都检测到了 Chemerin 蛋白表达。这些研究都说明, 在骨组织中不管是 MAT, 还是成骨细胞、破骨细胞、BMSCs 和 HSCs 都可表达 Chemerin, Chemerin 极有可能以自分泌或者旁分泌方式调控骨代谢。

3 Chemerin 对成骨细胞的影响

间充质干细胞 (mesenchymal stem cells, MSCs) 是一种具有多向分化潜能的细胞, 能够分化形成包括成骨细胞、脂肪细胞、软骨细胞等在内的多种细胞^[29-30]。研究^[26]表明, Muruganandan S 等利用小干扰 RNA 敲低 Chemerin 或其受体 Cmk1r1 后, 发现 BMSCs 成脂分化降低, 成骨分化和矿物质沉积增加, 说明在体外条件下 Chemerin 具有促进成脂、抑制成骨的作用。进一步研究^[31]表明, Chemerin/Cmk1r1 信号可以通过抑制经典 Wnt 信号通路关键因子 β -Catenin 表达、细胞定位和转录活性从而调控间充质干细胞成骨和成脂的系谱定向。该研究还发现, Cmk1r1 是一种新型的 Wnt 信号响应基因, Wnt 信号激活抑制 Cmk1r1 表达, 而 Cmk1r1 表达上调会抑制 β -Catenin 表达和功能, 二者以负反馈回路的形式调控 Wnt 信号的促成骨分化作用, 从而调控 BMSCs 在成骨和成脂分化间的平衡。但是, Chemerin 受体 Cmk1r1^[32]和 Gpr1^[33]敲除小鼠成骨分化和骨密度均降低。这表明 Chemerin 信号在体内复杂环境下促进成骨, 这与体外单纯细胞实验抑制成骨并不一致, 考虑可能是由于体外实验环境过于

单一,不能很好反映机体作为有机整体的微环境、系统激素以及能量状态等影响。当然,受体(Cmklr1和Gpr1)的敲除并不能完全代表 Chemerin 作用的缺失,因为研究^[34]已经发现除 Chemerin 外,Gpr1 的配体还有 FAM19A1, Cmklr1 的配体还有 Resolvin E1^[16],但是 Chemerin 仍然是这两个受体的主要配体。总之,Chemerin 对成骨细胞的影响体内和体外实验尚不一致,未来需要更加系统的体内和体外实验予以明确,如构建 BMSCs 特异性敲除 Chemerin 小鼠。

4 Chemerin 对破骨细胞的影响

研究^[28]显示,HSCs 能够表达 Chemerin 和 Cmklr1 基因,且在诱导原代 HSCs 向破骨细胞分化时 Chemerin 的表达上调。Chemerin 中和抗体能够有效抑制 HSCs 的破骨分化和对矿物基质吸收,而额外添加 Chemerin 重组因子可以挽救破骨细胞分化的丧失,这表明 Chemerin 对于破骨细胞分化是必需的。该研究还显示,Chemerin 的中和抗体使用减弱了 RANKL(receptor activator of nuclear factor κ B ligand, RANKL)对破骨细胞形成相关基因,如 NFATc2、Fos、Igtb3 和 Src 等的诱导作用。Ramos-Junior ES 等^[35]观察到高脂饮食喂养的肥胖小鼠和糖尿病小鼠(db/db)血清 Chemerin 水平升高,并且都合并有牙槽骨量丢失。深入研究发现,梯度

Chemerin 重组蛋白不会增加破骨细胞分化,但增加破骨细胞矿物吸收能力,并且两种小鼠牙槽骨中 Chemerin、Cmklr1 和破骨细胞标识基因 Ctsk 均上调,这种上调作用可以通过注射 Cmklr1 的抑制剂 CCX832 所阻断,表明 Chemerin 可以在小鼠体内通过作用于 Cmklr1 受体增强破骨细胞功能。此外,机制研究表明,Chemerin 可激活 Erk5 磷酸化从而达到激活破骨细胞功能的作用。综合体内和体外实验表明,Chemerin 对于破骨细胞分化或者破骨细胞矿物基质吸收具有促进作用。但是,针对 Chemerin 对破骨细胞的研究仍在起步阶段,其体内功能实验和分子机制尚未阐明,未来仍需深入研究。

5 Chemerin 对骨髓腔微环境的影响

多项研究^[26,36]都表明,Chemerin 可以促进原代 BMSCs 向脂肪细胞分化,而骨髓内脂肪细胞与外周皮下脂肪和内脏脂肪一样具有分泌功能,可以分泌包括 Leptin、Adiponectin、IL-6、M-CSF 等多种因子,从而改变骨髓腔微环境,进而对骨稳态产生影响^[25,37]。研究^[3]发现,利用 Prx-Cre 重组酶条件性敲除小鼠 BMSCs Leptin 受体后,小鼠成骨增加、成脂减少以及骨折愈合加快,表明 Leptin 可以直接作用于 BMSCs 进而抑制成骨。同时,BMSCs 中敲低 Adiponectin 可下调 β -Catenin 表达,进而降低成骨细胞分化和矿物沉积,延缓骨缺损修复^[38]。M-CSF 是

表 1 脂肪因子 Chemerin 对骨代谢影响的研究

Table 1 Effects of adipokine Chemerin on bone metabolism

研究类型	研究对象	研究方法	研究结果	分子机制
横断面研究	绝经后妇女 ^[19] 、骨质疏松症患者 ^[20-21]	相关性分析	血清 Chemerin 水平与骨密度呈负相关	未研究
	骨髓间充质干细胞(BMSCs)和前成骨细胞(7F2) ^[26]	小干扰 RNA、成骨分化、成脂分化	Chemerin/Cmklr1 敲低促进成骨分化和抑制成脂分化	未研究
体外研究	单核细胞系(RAW264.7) ^[28]	Chemerin 中和抗体、Chemerin 因子破骨分化	抑制 Chemerin 后破骨分化受到抑制,这种抑制作用会被 Chemerin 因子所挽救	未研究
	Cmklr1 ^{-/-} 小鼠 ^[32]	Micro-CT、成骨分化、破骨分化、定量 PCR	Cmklr1 缺失小鼠骨密度减低,成骨分化能力减低,破骨分化能力增加	未研究
体内研究	Gpr1 ^{-/-} 小鼠 ^[33]	Micro-CT、HE 染色、TRAP 染色、定量 PCR	Gpr1 缺失小鼠骨密度增加,破骨细胞数量增加,骨组织炎症水平升高	未研究
	高脂血症小鼠 ^[35]	破骨分化、TRAP 染色、Chemerin 因子、Cmklr1 抑制剂、CCX832、Erk5 抑制剂	高脂血症小鼠血清 Chemerin 水平升高,牙槽骨量减低;Chemerin 促进破骨细胞矿物吸收,但不影响破骨细胞分化	激活 Erk5

调控 HSCs 向破骨细胞分化的关键因子之一^[39],骨髓内脂肪细胞分泌 M-CSF 增加将明显影响破骨细胞形成。此外,Chemerin 作为一种趋化因子,可以趋化免疫细胞募集,起到抗炎或者促进炎作用^[13,40]。这表明,Chemerin 在不同环境下根据机体情况发挥抗炎或者促炎作用,从而在免疫反应和炎症反应中发挥调控作用。传统脂肪因子 Leptin 还可作用于下丘脑摄食中枢通过影响摄食和交感神经从而间接调控骨代谢^[41]。外周脂肪细胞分泌的 Adiponectin 以内分泌方式调控交感神经和胰岛素敏感性间接调控骨代谢^[6]。Chemerin 对骨稳态的调控主要依赖于其对骨髓间充质干细胞、成骨细胞和破骨细胞的直接调控,同时也可影响骨髓微环境。

6 总结

Chemerin 作为肥胖与骨代谢之间的媒介,调控骨组织对全身能量代谢失衡响应。Chemerin 对骨代谢的影响是一种综合作用的结果,它既可以调控 BMSCs 成骨和成脂分化的平衡,协调破骨细胞分化或破骨细胞矿物吸收能力,也可以改变骨髓腔微环境从而影响骨稳态^[26, 31-33]。骨髓内发挥作用的 Chemerin 主要来源于 MAT,以自分泌或者旁分泌方式调控骨稳态(图 1)^[22-23]。但是目前仍缺失关于 Chemerin 作为代谢性骨病的独立预测因子和治疗靶点的研究,需要更加详细和系统的研究来明确 Chemerin 对骨代谢的影响及其在代谢性骨病中的作用。

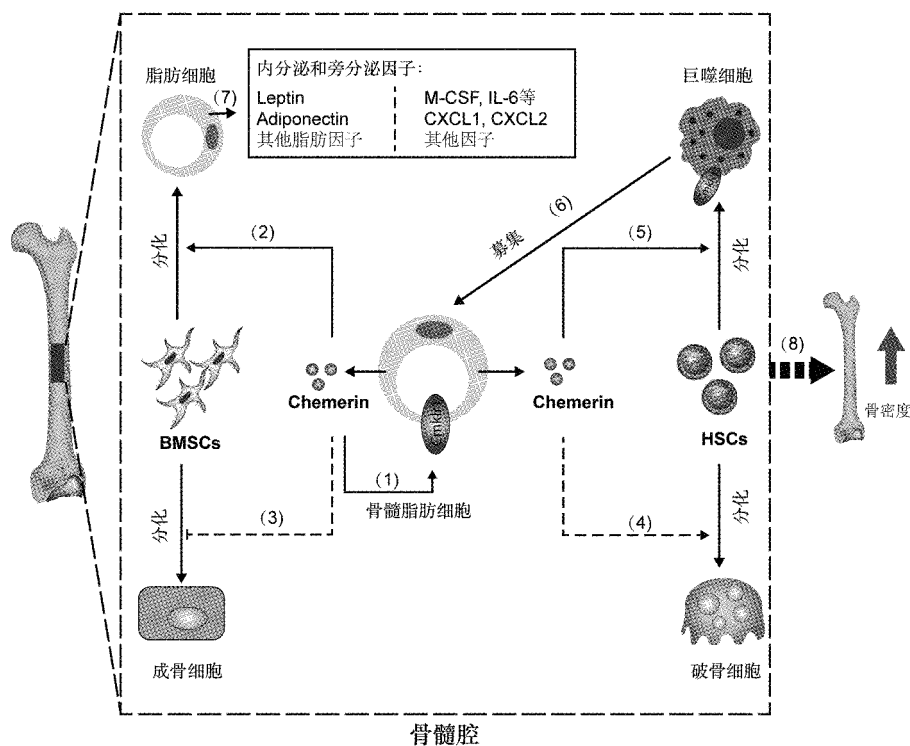


图 1 脂肪因子 Chemerin 对骨代谢的影响

Fig.1 Effects of adipokine Chemerin on bone metabolism

【参考文献】

- [1] Ng M, Fleming T, Robinson M, et al. Global, regional, and national prevalence of overweight and obesity in children and adults during 1980-2013: a systematic analysis for the global burden of disease study 2013[J]. Lancet, 2014, 384(9945): 766-781.
- [2] Smith KB, Smith MS. Obesity Statistics[J]. Primary Care, 2016, 43(1): 121-135.
- [3] Yue R, Zhou BO, Shimada IS, et al. Leptin receptor promotes adipogenesis and reduces osteogenesis by regulating mesenchymal stromal cells in adult bone marrow[J]. Cell stem cell, 2016, 18(6): 782-796.
- [4] Yadav VK, Oury F, Suda N, et al. A serotonin-dependent mechanism explains the leptin regulation of bone mass, appetite, and energy expenditure[J]. Cell, 2009, 138(5): 976-989.
- [5] Haugen S, He J, Sundaresan A, et al. Adiponectin reduces bone stiffness: verified in a three-dimensional artificial human bone

- model in vitro [J]. *Frontiers in endocrinology*, 2018, 9: 236-236.
- [6] Naot D, Watson M, Callon KE, et al. Reduced bone density and cortical bone indices in female adiponectin-knockout mice [J]. *Endocrinology*, 2016, 157(9): 3550-3561.
- [7] Tsiklauri L, Werner J, Kampschulte M, et al. Visfatin alters the cytokine and matrix-degrading enzyme profile during osteogenic and adipogenic MSC differentiation [J]. *Osteoarthritis & Cartilage*, 2018;1225-1235.
- [8] Kadrie L, Zylla S, Nauck M, et al. Associations between plasma chemerin concentrations and bone quality in adults from the general population [J]. *Endocrinology*, 2018, 159(6): 2378-2385.
- [9] Goralski KB, McCarthy TC, Hanniman EA, et al. Chemerin, a novel adipokine that regulates adipogenesis and adipocyte metabolism [J]. *Journal of Biological Chemistry*, 2007, 282(38): 28175-28188.
- [10] Yoshimura T, Oppenheim JJ. Chemokine-like receptor 1 (CMKLR1) and chemokine (C-C motif) receptor-like 2 (CCRL2); two multifunctional receptors with unusual properties [J]. *Experimental Cell Research*, 2011, 317(5): 674-684.
- [11] Mattern A, Zellmann T, Beck-Sickinger AG. Processing, signaling, and physiological function of chemerin [J]. *IUBMB Life*, 2014, 66(1): 19-26.
- [12] Mariani F, Roncucci L. Chemerin/chemR23 axis in inflammation onset and resolution [J]. *Inflammation Research*, 2015, 64(2): 85-95.
- [13] Luangsai S, Wittamer V, Bondue B, et al. Mouse ChemR23 is expressed in dendritic cell subsets and macrophages, and mediates an anti-inflammatory activity of chemerin in a lung disease model [J]. *Journal of Immunology*, 2009, 183(10): 6489-6499.
- [14] Wittamer V, Franssen JD, Vulcano M, et al. Specific recruitment of antigen-presenting cells by chemerin, a novel processed ligand from human inflammatory fluids [J]. *Journal of Experimental Medicine*, 2003, 198(7): 977-985.
- [15] Sell H, Laursen J, Taube A, et al. Chemerin is a novel adipocyte-derived factor inducing insulin resistance in primary human skeletal muscle cells [J]. *Diabetes*, 2009, 58(12): 2731-2740.
- [16] Kennedy AJ, Davenport AP. International union of basic and clinical pharmacology CIII: chemerin receptors CMKLR1 (Chemerin1) and GPR1 (Chemerin2) nomenclature, pharmacology, and function [J]. *Pharmacological Reviews*, 2018, 70(1): 174-196.
- [17] Kaur J, Adya R, Tan BK, et al. Identification of chemerin receptor (ChemR23) in human endothelial cells: chemerin-induced endothelial angiogenesis [J]. *Biochemical and Biophysical Research Communications*, 2010, 391(4): 1762-1768.
- [18] Ma J, Ren L, Guo CJ, et al. Chemerin affects the metabolic and proliferative capabilities of chondrocytes by increasing the phosphorylation of AKT/ERK [J]. *European Review for Medical and Pharmacological Sciences*, 2018, 22(12): 3656-3662.
- [19] Shi L, Mao C, Wang X, et al. Association of chemerin levels and bone mineral density in Chinese obese postmenopausal women [J]. *Medicine (Baltimore)*, 2016, 95(35): e4583.
- [20] 王裕祥. 血清 Chemerin 水平与骨质疏松症患者骨密度的相关性研究 [J]. *中国骨质疏松杂志*, 2019, 25(8): 1129-1133.
- [21] Engin-Ustun Y, Caglayan EK, Goemen AY, et al. Postmenopausal osteoporosis is associated with serum chemerin and irisin but not with apolipoprotein M levels [J]. *Journal of Menopausal Medicine*, 2016, 22(2): 76-79.
- [22] Robles H, Park S, Joens MS, et al. Characterization of the bone marrow adipocyte niche with three-dimensional electron microscopy [J]. *Bone*, 2019, 118: 89-98.
- [23] Yu EW, Greenblatt L, Eajazi A, et al. Marrow adipose tissue composition in adults with morbid obesity [J]. *Bone*, 2017, 97: 38-42.
- [24] Scheller EL, Rosen CJ. What's the matter with MAT? Marrow adipose tissue, metabolism, and skeletal health [J]. *Annals of New York Academy of Sciences*, 2014, 1311: 14-30.
- [25] Sulston RJ, Cawthorn WP. Bone marrow adipose tissue as an endocrine organ: close to the bone? [J]. *Hormone Molecular Biology and Clinical Investigation*, 2016, 28(1): 21-38.
- [26] Muruganandan S, Roman AA, Sinal CJ. Role of chemerin/CMKLR1 signaling in adipogenesis and osteoblastogenesis of bone marrow stem cells [J]. *Journal of Bone and Mineral Research*, 2010, 25(2): 222-234.
- [27] Vinci P, Bastone A, Schiarea S, et al. Mesenchymal stromal cell-secreted chemerin is a novel immunomodulatory molecule driving the migration of ChemR23-expressing cells [J]. *Cytotherapy*, 2017, 19(2): 200-210.
- [28] Muruganandan S, Dranse HJ, Rourke JL, et al. Chemerin neutralization blocks hematopoietic stem cell osteoclastogenesis [J]. *Stem Cells*, 2013, 31(10): 2172-2182.
- [29] Chen Q, Shou P, Zheng C, et al. Fate decision of mesenchymal stem cells: adipocytes or osteoblasts? [J]. *Cell Death and Differentiation*, 2016, 23(7): 1128-1139.
- [30] Hu L, Yin C, Zhao F, et al. Mesenchymal stem cells: cell fate decision to osteoblast or adipocyte and application in osteoporosis treatment [J]. *International Journal of Molecular Sciences*, 2018, 19(2): 360.
- [31] Muruganandan S, Govindarajan R, McMullen NM, et al. Chemokine-like receptor 1 is a novel Wnt target gene that regulates mesenchymal stem cell differentiation [J]. *Stem Cells*, 2017, 35(3): 711-724.
- [32] Zhao H, Yan D, Xiang L, et al. Chemokine-like receptor 1 deficiency leads to lower bone mass in male mice [J]. *Cellular and Molecular Life Sciences*, 2019, 76(2): 355-367.
- [33] Li J, Xiang L, Jiang X, et al. Investigation of bioeffects of G protein-coupled receptor 1 on bone turnover in male mice [J]. *Journal of Orthopaedic Translation*, 2017, 10: 42-51.

- Reports, 2019, 17(6):465-473.
- [31] Euteneuer AM, Seeger - Nukpezah T, Nolte H, et al. Estrogen receptor α (ER α) indirectly induces transcription of human renal organic anion transporter 1 (OAT1) [J]. *Physiological Reports*, 2019, 7(21):e14229.
- [32] Dong XL, Zhang Y, Wong MS. Estrogen deficiency-induced Ca balance impairment is associated with decrease in expression of epithelial Ca transport proteins in aged female rats [J]. *Life Sci*, 2014, 96(1-2):26-32.
- [33] Sanchez DS, Fischer Sigel LK, Azurmendi PJ, et al. Estradiol stimulates cell proliferation via classic estrogen receptor-alpha and G protein-coupled estrogen receptor-1 in human renal tubular epithelial cell primary cultures [J]. *Biochemical and Biophysical Research Communications*, 2019, 512(2):170-175.
- [34] Zhu W, Zhao Z, Chou FJ, et al. The protective roles of estrogen receptor beta in renal calcium oxalate crystal formation via reducing the liver oxalate biosynthesis and renal oxidative stress-mediated cell injury [J]. *Oxidative Medicine and Cellular Longevity*, 2019, 2019:5305014.
- [35] Yu J, Yin B. Postmenopausal hormone and the risk of nephrolithiasis: A meta-analysis [J]. *EXCLI Journal*, 2017, 16: 986-994.
- [36] Prochaska M, Taylor E, Vaidya A, et al. Low bone density and bisphosphonate use and the risk of kidney stones [J]. *Clinical Journal of the American Society of Nephrology*, 2017, 12(8): 1284-1290.
- [37] Arrabal-Martin M, Gonzalez-Torres S, Cano-Garcia MD, et al. Urine calcium and bone mineral density in calcium stone-forming patients treated with alendronate and hydrochlorothiazide [J]. *Urologia Internationalis*, 2016, 97(3):292-298.
- [38] Alshara L, Batagello CA, Armanyous S, et al. The impact of thiazides and potassium citrate on bone mineral density evaluated by CT scan in stone formers [J]. *J Endourol*, 2018, 32(6): 559-564.
- [39] Granchi D, Baldini N, Olivieri FM, et al. Role of citrate in pathophysiology and medical management of bone diseases [J]. *Nutrients*, 2019, 11(11):2576.
- [40] Mahmoud NS, Mohamed MR, Ali MaM, et al. Osteoblast-based therapy-a new approach for bone repair in osteoporosis: pre-clinical setting [J]. *Tissue Engineering and Regenerative Medicine*, 2020;17(3):363-373.
- (收稿日期: 2020-05-20;修回日期: 2020-07-06)

(上接第 292 页)

- [35] 刘俊丽,杨潇骁,司少艳,等.模拟微重力条件下奥金肽对 MC3T3-E1 前成骨细胞增殖的影响 [J]. *军事医学*, 2014, 38(11):841-844.
- [36] 刘俊丽,牛忠英,宋淑军,等.模拟微重力条件下成骨生长肽促进 MC3T3-E1 成骨样细胞的增殖与分化 [J]. *航天医学与医学工程*, 2012, 25(3):168-171.
- [37] 胡丽芳,蹇爱荣,李迪杰,等.不同分化阶段的成骨细胞对强磁重力环境的响应 [J]. *中国细胞生物学报*, 2013, 35(7):950-957.
- [38] 罗明志,李胜胜,高翔,等.强磁重力环境对 MG63 成骨样细胞钙离子/钙调蛋白信号的影响 [J]. *细胞与分子免疫学杂志*, 2012, 28(3):225-227, 231.
- [39] 蹇爱荣,张维,瓮媛媛,等.强磁重力环境对成骨细胞增殖、形态及其主要元素含量的影响 [J]. *第四军医大学学报*, 2008(19):1729-1732.
- [40] Yoneda M, Suzuki H, Hatano N, et al. PIEZO1 and TRPV4, which are distinct mechano-sensors in the osteoblastic MC3T3-E1 cells, modify cell-proliferation [J]. *International Journal of Molecular Sciences*, 2019, 20(19):4960.
- [41] Suzuki H, Tatei K, Ohshima N, et al. Regulation of MC3T3-E1 differentiation by actin cytoskeleton through lipid mediators reflecting the cell differentiation stage [J]. *Biochemical and Biophysical Research Communications*, 2019, 514(2):393-400.
- (收稿日期: 2020-05-05;修回日期: 2020-06-03)

(上接第 297 页)

- [34] Zheng C, Chen D, Zhang Y, et al. FAM19A1 is a new ligand for GPR1 that modulates neural stem-cell proliferation and differentiation [J]. *The Federation of American Societies for Experimental Biology Journal*, 2018; fj201800020RRR.
- [35] Ramos-Junior ES, Leite GA, Carmo-Silva CC, et al. Adipokine chemerin bridges metabolic dyslipidemia and alveolar bone loss in mice [J]. *Journal of Bone and Mineral Research*, 2017, 32(5): 974-984.
- [36] Muruganandan S, Parlee SD, Rourke JL, et al. Chemerin, a novel peroxisome proliferator-activated receptor gamma (PPARgamma) target gene that promotes mesenchymal stem cell adipogenesis [J]. *Journal of Biological Chemistry*, 2011, 286(27): 23982-23995.
- [37] Liu LF, Shen WJ, Ueno M, et al. Characterization of age-related gene expression profiling in bone marrow and epididymal adipocytes [J]. *BMC Genomics*, 2011, 12: 212.
- [38] Wang Y, Zhang X, Shao J, et al. Adiponectin regulates BMSC osteogenic differentiation and osteogenesis through the Wnt/ β -catenin pathway [J]. *Scientific Reports*, 2017, 7(1): 3652-3652.
- [39] Amarasekara DS, Yun H, Kim S, et al. Regulation of osteoclast differentiation by cytokine networks [J]. *Immune Network*, 2018, 18(1): e8.
- [40] Zylla S, Pietzner M, Kuhn JP, et al. Serum chemerin is associated with inflammatory and metabolic parameters-results of a population-based study [J]. *Obesity (Silver Spring)*, 2017, 25(2): 468-475.
- (收稿日期: 2020-07-31;修回日期: 2020-11-30)