

• 专家论坛 •

骨吸收机制

王洪复 高建军

骨吸收是破骨细胞(Osteoclast, OC)在成骨细胞(Osteoblast, OB)参与下侵蚀骨质的生物学功能, 是OC发生、激活和与骨基质相互作用的吸收过程。影响因素包括由OC的产生和凋亡速度决定的细胞数量和功能状态。正常情况下, OC的骨吸收作用在维持稳定的血钙水平和骨重建中负有重要责任, 而骨吸收过分活跃则是高转换型骨质疏松症的重要原因, 因而阐明骨吸收机制对认识骨质疏松症的病理机制和推进防治骨质疏松药物的研究具有重要意义。目前有关骨吸收机制的研究主要涉及成骨细胞因素、破骨细胞因素和骨基质因素三个方面。

1. 成骨细胞因素

成骨细胞对OC的生长发育和功能激活有重要调控作用, 并参与骨胶原的降解, 在骨吸收过程中是不可缺少的因素。

(1) 膜接触机制 骨髓造血干细胞与骨碎片(含OB)共培养可发育形成OC, 如用半透膜分隔培养, 却不能形成OC^[1-3]。经集落刺激因子(Colony-stimulating factor, CSF)预处理的骨髓干细胞与OB共培养, 在1,25(OH)₂D₃刺激下可明显增加OC的成熟率^[4]。由新生鼠长骨取材经10~15 min培养细胞贴壁, 去掉未贴壁细胞(含OB、基质细胞等), 这种相对纯化的OC在甲状旁腺激素(Parathyroid hormone, PTH)、甲状旁腺激素相关肽(Parathyroid hormone-related protein, PTHrP)、肿瘤坏死因子(Tumor necrosis factor, TNF)作用下在骨片上不能形成吸收小凹, 而延长贴附时间(OB贴附增多)或加入一定量OB培养, 在骨片上可形成吸收小凹^[5]。上述实验表明OB对OC的分化成熟和发挥骨吸收功能是一种必要的条件, 这种必要的因素是通过OB-OC膜接触机制而实现的^[6]。

现已知道OB可表达一对特异分子——“破骨细胞分化因子”(Osteoclast Differentiation Factor, ODF)和“OC发生抑制因子”(Osteoclastogenesis inhibitory fac-

tor, OCIF)^[7,8]。前者整合在OB细胞膜上, 通过膜接触机制与OC表面RANK(Receptor-activator of NF_κB)结合并活化NF_κB, 引起胞浆和核内Ca变化或通过JNKs(Jun N-terminal Kinases)催化c-Jun磷酸化的作用, 调节基因表达促进OC后期的分化成熟。而后者为ODF的可溶性受体, 能特异阻断ODF对OC产生的刺激作用, 又称骨保护蛋白(Osteoprotegerin, OPG)。OB细胞在无诱导条件下以OCIF表达占优势, 局部增加刺激因素(包括PTH、PGE₂、1,25(OH)₂D₃、IL-1、IL-6、IL-11、TNF等)可抑制OCIF、促进ODF的表达, 从而诱导OC的形成^[9]。

(2) 介导机制 一些骨吸收促进因子对OC的激活通过OB的介导作用, 如PTH、PGE₂、1,25(OH)₂D₃、IL-1、IL-6、IL-11、TNF等, 其介导机制与调节局部IL-6、IL-11浓度增加和OPG/ODF的比值降低有关^[10-12]。IL-1、TNF刺激OB分泌IL-6、IL-11, 后者诱导OB分泌ODF, 从而诱导OC的分化成熟和刺激骨吸收功能。雌激素对OB介导IL-1、TNF等因子促IL-6分泌的效应有抑制作用, 这种介导效应也可被IL-1拮抗剂、IL-1受体拮抗剂(IL-1ra)、TNF拮抗剂、TNF结合蛋白(TNF-bp)、IL-6抗体等阻断。IL-1、TNF在卵巢切除和绝经后诱发的骨丢失中被认为是关键致病因素, 其机制与刺激OB和骨髓基质细胞生成M-CSF、GM-CSF增多以及OPG/ODF比例失衡有关。

2. 破骨细胞因素

骨吸收是破骨细胞的主要生物学功能, OC的活化包括OC向矿化骨表面聚集、附着、形成吸收器官和合成分泌酶和酸等。OC在骨基质表面的附着是骨基质蛋白成分与OC膜作用的结果, 使细胞描着, 形成由皱褶缘和透明带组成的骨吸收微环境区。皱褶缘内含短束状肌动蛋白细丝; 透明带是一透明封闭膜, 通过含长束状肌动蛋白细丝的足体与骨基质相连。OC胞浆中富含的囊泡, 内含蛋白酶, 在骨吸收时从皱褶缘转运到吸收微环境区, 同时富含质子泵的囊泡膜融合到皱褶缘。

(1) 吸收区酸化 H⁺由皱褶缘质子泵(V-H⁺-

ATP 酶)产生,使 OC 骨吸收区造成酸性环境,PH 达 1.5~4.8,甚至更低^[13]。细胞内离子和酸碱平衡由钠泵(Na⁺-ATP 酶)和碳酸酐酶 I(Carbonic anhydrase I,CA I)维持^[14]。 H^+ 溶解羟磷灰石,分离出 Ca^{2+} : $Ca_{10}(PO_4)_6(OH)_2 + 8H^+ \rightarrow 6HPO_4^{2-} + 10Ca^{2+} + 2H_2O$ 。PTH、1,25(OH)₂D₃、PGE₂等因子可促进碳酸酐酶的活性,促进骨吸收。CA I 基因突变是骨硬化症原因之一^[15]。降钙素对 OC、CA I 有抑制作用,并可抑制 PTH 刺激 OC 吸收区酸度的增加,使 PH 值上升到 7.0~7.3。乙酰唑胺、奥美拉唑(Omeprazole)等抑制 CA I,可以抑制骨吸收。

(2)OC 合成、分泌多种溶酶体酶降解胶原等有机骨基质,形成骨吸收小凹。这些酶主要有:组织蛋白酶 K(Cathepsin K,CK),属溶酶体胱氨酸蛋白酶的一种,在 OC 前体细胞有大量 CK mRNA 表达,是 OC 分化的标志,CK 降解 I 型胶原、骨粘素等,CK 基因突变可致 OC 骨吸收功能障碍^[16,17]。基质金属蛋白酶(Matrix metalloproteinase, MMP),是一类锌依赖性内肽酶,如胶原酶(MMP-1、MMP-8、MMP-13、MMP-19)、明胶酶(MMP-2、MMP-9)、基质溶解素(MMP-3、MMP-10、MMP-11)、膜型 MMP(MT1-MMP、MT2-MMP、MT3-MMP 等)和其他 MMP。在 OC 迁移和骨吸收中 MMP-9、MT1-MMP 起很重要的作用^[18,19]。

(3)多种细胞因子促进 OC 的形成和功能 目前认为 ODF 和 CSF 是 OC 发生的基本条件。M-CSF、GM-CSF 在骨髓造血干细胞分化为 OC 前体细胞中起至重要的作用,M-CSF 基因突变小鼠导致 OC 缺乏,形成骨硬化(OP/OP 小鼠),外源性 M-CSF 可予纠正^[20]。IL-1、TNF 促进骨髓基质细胞和成骨细胞分泌 M-CSF、GM-CSF,加速 OC 前体细胞的生成,并增加生存时间^[21]。ODF 诱导 OC 前体细胞发育成熟^[22]。IL-6 是促进 OC 形成和刺激 OC 活化的主要因子,绝经后骨质疏松妇女血清中的 IL-6 水平升高,IL-6 抗体可抑制去卵巢造成的 OC 增多^[23,24]。研究发现此效应是 IL-6 促进 ODF^[25]表达。此外,IL-11、EGF、PDGF、PTH、PTH-rP 等均能诱导 OC 前体向 OC 的分化,ODF 上调表达可能是其作用的基本途径。

3. 骨基质因素

骨基质对 OC 的活化和骨吸收功能具有诱导和调控作用,这种作用是通过 OC 膜整合素(Integrin)实现的。骨基质中含有多种多肽蛋白成分,如 Osteocalcin(BGP)、Osteopontin(OPN)、Fibronectin(FN)、Bone Sialoprotein(BSP)、Vitronectin(VN)和 TGF-β 等。这些

成分由成骨细胞合成分泌,储存于骨基质中^[26]。BGP 对 OC 移行有趋化作用,VD₃可减低 OC 对 BGP 的反应能力^[27]。OPN、VN、FN、BSP 等分子含 RGD(精氨酸-甘氨酸-天冬氨酸)序列,与 OC 膜 $\alpha\beta_1$ 和 $\alpha\beta_3$ 整合素结合,整合素是一类 α 和 β 两种亚基组成的跨膜异二聚体,较长的胞外段与细胞外基质蛋白 RGD 顺序或 GRGDS(甘氨酸-精氨酸-甘氨酸-天冬氨酸)顺序结合,使细胞锚着于骨基质,较短的胞内段与细胞骨架和信号传递分子结合,形成细胞外基质-整合素-细胞骨架的信号传递分子复合物,细胞外信号通过这一复合物传递到细胞核内,影响 OC 基因表达及功能表达^[28]。骨基质蛋白与 OC 的结合是在 OC 透明区,透明区含许多圆锥形足突小体(Podosome),足突小体中心轴含由肌动蛋白微丝、 α -actinin、凝溶胶蛋白(gelsolin)和伞蛋白(fimbrin)组成的更小的圆锥形小轴,小轴顶端被扭蛋白(Vinulin)、talin 环绕。这些骨架蛋白(主要是 talin 和 α -actinin)与整合素 β 亚基结合^[29]。有些因子可抑制骨基质蛋白的合成,如 1,25(OH)₂D₃抑制 BSP 合成,而有些因子如地塞米松可促进其合成,从而影响 OC 的附着和功能。c-src 基因在 OC 发生、附着和骨吸收中十分重要,c-src 基因敲除小鼠的 OC 不能形成皱褶缘,是骨硬化发生的主要原因^[30,31]。抑制成骨细胞合成骨基质蛋白的分子和 $\alpha\beta_1$ 抗体等一类药物可减弱骨基质对 OC 的诱导与附着,与骨质疏松防治药物研究的方向之一。

总之,围绕 OC 分化发育、黏附、激活和骨吸收调控等环节的骨吸收机制研究正受到广泛重视。ODF/OPG 和 MMP/TIMP 是 OB 和骨基质分子作用的分子基础,相关研究的进一步深入必将推进骨吸收分子机制的阐明和骨质疏松症等代谢性骨病的防治。

参 考 文 献

- Burger EH, van der Meer JWM, Nijweide PJ. Osteoclast formation from mononuclear phagocytes: role of bone-forming cells. *J Cell Biol*, 1984, 99: 1901~1906.
- Takahashi N, Yamada M, Yoshiki S, et al. Osteoclast-like cell formation and its regulation by osteotropic hormones in mouse bone marrow cultures. *Endocrinology*, 1988, 122: 1373~1380.
- Takahashi N, Udagawa N, Akatsu T, et al. Deficiency of osteoclasts in osteopetrotic mice is due to a defect in the local microenvironment provided by osteoblastic cells. *Endocrinology*, 1991, 128: 1792~1796.
- Takahashi N, Udagawa N, Akatsu T, et al. Role of colony-stimulating factors in osteoclast development. *J Bone Miner Res*, 1991, 6: 977~985.
- Fenton AJ, Martin TJ, Nicholson GC. Long-term culture of disaggregated rat osteoclasts: Inhibition of bone resorp-

- tion and reduction of osteoclast-like cell number by calcitonin and PTHrp(107—199). *J Cell Physiol*, 1993, 155:1—7.
- 6 Jimi E, Nakamura I, Amano H, et al. Osteoclast function is activated by osteoblastic cell through a mechanism involving cell-to-cell contact. *Endocrinology*, 1996, 137: 2187—2190.
- 7 Takahashi N, Udagawa N, Suda T. A new member of tumor necrosis factor ligand family, ODF/OPGL/TRANCE/RANKL, regulates osteoclast differentiation and function. *Biochem Biophys Res Commun*, 1999, 256 (3): 449—455.
- 8 Yamamoto M, Murakami T, Nishikawa M, et al. Hypocalcemic effect of osteoclastogenesis inhibitory factor/osteoprotegerin in the thyroparathyroidectomized rat. *Endocrinology*, 1998, 139(9): 4012—4015.
- 9 Greenfield EM, Bi Y, Miyauchi A. Regulation of osteoclast activity. *Life Sci*, 1999, 65(II), 1087—1102.
- 10 Horwood NJ, Elliott J, Martin TJ, et al. Osteotropic agents regulate the expression of osteoclast differentiation factor and osteoprotegerin in osteoblastic stromal cells. *Endocrinology*, 1998, 139(II), 4743—4746.
- 11 Morony S, Capparelli C, Lee R, et al. A chimeric form of osteoprotegerin inhibits hypercalcemia and bone resorption induced by IL-1beta, TNF-alpha, PTH, PTHrP, and 1,25(OH)₂D₃. *J Bone Miner Res*, 1999, 14(9): 1478—1485.
- 12 Tsukui K, Shima N, Mochizuki S, et al. Osteoclast differentiation factor mediates an essential signal for bone resorption induced by 1 alpha, 25-dihydroxyvitamin D₃, prostaglandin E2, or parathyroid hormone in the microenvironment of bone. *Biochem Biophys Res Commun*, 1998, 246(2), 337—341.
- 13 Lee BS, Holliday LS, Krts I, et al. Vacuolar H⁺-ATPase activity and expression in mouse bone marrow cultures. *J Bone Miner Res*, 1999, 14(12), 2127—2136.
- 14 Laitala Leinonen T, Lik C, Papapoulos S, et al. Inhibition of intravacuolar acidification by antisense RNA decreases osteoclast differentiation and bone resorption *in vitro*. *J Cell Sci*, 1999, 112(Pt 21): 3657—3666.
- 15 Lehenkari P, Hentunen TA, Laitala Leinonen T, et al. Carbonic anhydrase I plays a major role in osteoclast differentiation and bone resorption by effecting the steady state intracellular pH and Ca²⁺. *Exp Cell Res*, 1998, 242 (1): 128—137.
- 16 Sundquist KT. Carbonic anhydrase I and H⁺-ATPase in osteoclasts of four osteopetrotic mutations in the rat. *Histochem Cell Biol*, 1999, 111(1), 55—60.
- 17 Li YP, Chen W. Characterization of mouse cathepsin K gene, the gene promoter, and the gene expression. *J Bone Miner Res*, 1999, 14(4): 487—499.
- 18 Ho N, Puntilieri A, Wilkin D, et al. Mutations of CTSK result in pycnodysostosis via a reduction in cathepsin K protein. *J Bone Miner Res*, 1999, 14(10): 1649—1653.
- 19 Munaut C, Salo Nurmi T, Kontusaari S, et al. Murine matrix metalloproteinase 9 gene, 5'-upstream region contains cis-acting elements for expression in osteoclasts and migrating keratinocytes in transgenic mice. *J Biol Chem*, 1999, 274(9): 5588—5596.
- 20 Sato T, Ovejero MC, Hou P, et al. Identification of the membrane-type matrix metalloproteinase MT1-MMP in osteoclasts. *J Cell Sci*, 1997, 110: 589—596.
- 21 Felix R, Cecchini MC, Fleisch H. Macrophage colony-stimulating factor restores *in vivo* bone resorption in the OP/UP osteopetrotic mouse. *Endocrinology*, 1990, 137: 2392—2394.
- 22 Fuller K, Owens JM, Jagger CJ, et al. Macrophage colony-stimulating factor stimulates survival and chemotactic behavior in isolated osteoclasts. *J Exp Med*, 1993, 178: 1733—1744.
- 23 Yasuda H, Shima N, Nakagawa N, et al. A novel molecular mechanism modulating osteoclast differentiation and function. *Bone*, 1999, 25(1), 109—113.
- 24 Poli V, Balena R, Fattori E, et al. Interleukin-6 deficient mice are protected from bone loss caused by estrogen depletion. *EMBO J*, 1994, 13: 1189—1196.
- 25 Roodman GD. Interleukin-6: An osteotropic factor? *J Bone Miner Res*, 1992, 7, 475—478.
- 26 Nagai M, Sato N. Reciprocal gene expression of osteoclastogenesis inhibitory factor and osteoclast differentiation factor regulates osteoclast formation. *Biochem Biophys Res Commun*, 1999, 257(3), 719—723.
- 27 Grzesik WJ, Robey PG. Bone matrix RGD-glycoproteins: immunocalization and interaction with primary cell *in vitro*. *J Bone Miner Res*, 1994, 9: 487.
- 28 Chenu C, Colucci S, Grano M, et al. Osteocalcin induces chemotaxis, secretion of matrix proteins and calcium-mediated intracellular signaling in human osteoclast-like cells. *J Cell Biol*, 1994, 127: 1149—1158.
- 29 Vaananen HK, Horton M. The osteoclast clear zone is a specialized cell-extracellular matrix adhesion structure. *J Cell Sci*, 1995, 108: 2729—2732.
- 30 Hellrich MH, Nesbitt SA, Lakkakorpi PT, et al. Beta 1 integrins and osteoclast function: involvement in collagen recognition and bone resorption. *Bone*, 1996, 19(4): 317—328.
- 31 Soriano P, Montgomery C, Gesk R, et al. Targeted disruption of the c-src proto-oncogene leads to osteopetrosis in mice. *Cell*, 1991, 64(4): 693—702.
- 32 Teti A, Taranta A, Mighaecc S, et al. Colony stimulating factor-I-induced osteoclast spreading depends on substrate and requires the vitronectin receptor and the c-Src proto-oncogene. *J Bone Miner Res*, 1998, 13(11): 50—58.
- 33 Wong BR, Besser D, Kim N, et al. TRANCE, a TNF family member, activates Akt/PKB through a signaling complex involving TRAF6 and c-Src. *Mol Cell*, 1999, 4(6): 1041—1049.