

[文章编号] 1000-4718(2006)06-1171-03

益骨胶囊含药血清在共育体系中对大鼠成骨细胞增殖、ALP活性及IL-11 mRNA表达的影响*

傅淑平, 张荣华[△], 徐立群

(暨南大学药学院中药学教研室, 广东广州 510632)

[摘要] 目的: 观察益骨胶囊含药血清在成骨-破骨细胞共育体系中对SD大鼠成骨细胞(OB)增殖、碱性磷酸酶(ALP)活性及白细胞介素-11(IL-11)mRNA表达的影响。方法: (1)取1d龄SD大鼠颅骨分离培养OB, 取5d龄SD大鼠四肢股骨、胫骨分离培养破骨细胞(OC), 建立细胞上清相通但细胞间不相互混杂的平面式成骨-破骨细胞共育体系, 实验分为两组(含药血清组和对照组)。(2)MTT法检测OB增殖, 氨基安替吡啉测酚法测定ALP活性, FQ-PCR法测定IL-11mRNA相对表达量。结果: 含药血清组中OB的A值、ALP活性、IL-11/β-actin比值均高于对照组($P < 0.05$)。结论: 益骨胶囊含药血清在共育体系中可促进OB增殖、增强OB ALP活性, 提高IL-11mRNA的表达。

[关键词] 益骨胶囊; 成骨细胞; 白细胞介素11; 碱性磷酸酶; mRNA表达

[中图分类号] R363

[文献标识码] A

Effect of yigu capsule drug-containing serum on proliferation, ALP activity and expression of interleukin-11 mRNA in rat osteoblasts in the co-culture

FU Shu-ping, ZHANG Rong-hua, XU Li-qun

(Department of Traditional Chinese Medicine, Pharmacy College of Jinan University, Guangzhou 510632, China)

[ABSTRACT] AIM: To investigate the effect of yigu capsule drug-containing serum on proliferation, ALP activity and expression of interleukin-11 mRNA in Sprague-Dawley rat osteoblasts in the co-culture system. METHODS: (1) Osteoblasts and osteoclasts were isolated from 1 and 5-day-old Sprague-Dawley rats, respectively. The osteoblasts-osteoclasts co-culture system was built to prevent the two kinds of cells from contact and allow the media to exchange. The experiment included two groups, drug-containing sera group and control group. (2) The osteoblasts proliferation, ALP activity and expression of interleukin-11 mRNA were detected by the MTT, 4-aminoantipyrine spectrometric methods and FQ-PCR, respectively. RESULTS: In drug-containing sera group, the osteoblasts proliferation, ALP activity, expression of IL-11 mRNA were higher than those of control group ($P < 0.05$). CONCLUSION: Rat sera containing yigu capsule can obviously enhance the osteoblast proliferation, ALP activity and expression of IL-11 mRNA.

[KEY WORDS] Yigu capsule; Osteoblasts; Interleukin-11; Alkaline phosphatase; mRNA expression

既往研究表明, 益骨胶囊含药血清可调节体外单独培养的OB分泌细胞因子, 抑制OC的抗酒石酸酸性磷酸酶(tartrate resistant acid phosphatase, TRAP)活性, 促进OC的凋亡。考虑到骨代谢中OB与OC两者之间存在密切的信息交流, 本研究拟观察益骨胶囊含药血清在成骨-破骨细胞共育体系中对OB增殖、ALP活性及IL-11mRNA表达的影响。

材料和方法

1 材料

1.1 实验动物 清洁级10月龄雌性SD大鼠40只, 体重(384.75 ± 4.86)g, 由广东省动物实验中心提供, 合格证号: 2003A013。普通级1d龄Sprague-Dawley(SD)新生大鼠和5d龄SD新生大鼠, 由南方

[收稿日期] 2006-03-16 [修回日期] 2006-03-27

* [基金项目] 国家自然科学基金项目资助(No. 30472274); 广东省自然科学基金重点项目资助(No. 04105837); 广东省社会发展计划资助重点引导项目(No. 2004B33001004)

△通讯作者 Tel: 020-85220936; E-mail: tzrh@jnu.edu.cn

医科大学实验动物中心提供, 合格证号: 2003B029。

1.2 药物 参照益骨胶囊制备工艺, 取淫羊藿、当归等 7 味中药免煎颗粒(由深圳三九医药股份有限公司提供), 水提乙醇沉淀并进一步浓缩至每毫升含相当于 8 g 原生药的药液(浓稠度接近流浸膏)。

1.3 主要试剂 DMEM 培养基(Gibco), 胎牛血清(杭州四季青), 0.25% 胰酶(Hyclone), II型胶原酶(Invitrogen), MTT(Bebco), DMSO(Sigma), PCR 检测试剂盒(ABI公司), Trizol(Invitrogen), ALP 检测试剂盒(南京建成生物工程研究所)。

1.4 主要仪器 CO₂ 培养箱(SHELLAB), 倒置相差显微镜(重庆光学仪器厂), 可调式移液器(Eppendorf), 721 分光光度计(上海第三分析仪器厂), 酶标仪(Thermo Labsystems), 培养板(Costar), DNA/RNA 纯度测定仪(Pharmacia公司), PE9600 基因扩增仪(PE公司), PE7000 全自动荧光定量PCR仪(Perkin Elmer公司)。

2 方法

2.1 OB 的分离与培养 参照文献^[2]。

2.2 OC 的分离与培养 参照文献^[3]。

2.3 成骨-破骨细胞共育体系的建立 将 6 或 12 孔细胞培养板改造成左右平行, 上清液可自由交流而细胞不相互混杂的 OB-OC 共育培养板^[1], 取 OB 以一定密度接种于共育培养板的 OB 培养室, 3 h 后, 待 OB 已贴壁, 将新分离的 OC 以一定密度接种于 OC 培养室; 待细胞周期同步化后, 按实验要求进行培养。

2.4 大鼠血清的制备 参照文献^[2]制备益骨胶囊含药血清和生理盐水对照血清, 并以 25% 浓度的含药血清为敏感浓度含药血清, 作为正式实验的体外添加剂量。

2.5 实验分组 取第 3 代 OB 与 OC 在共育板中接种培养并待细胞周期同步化后, 将细胞分为含药血清组、对照组 2 组; 含药血清组细胞加入敏感浓度含药血清培养; 对照组细胞加入同浓度对照血清予以培养, 按实验要求培养后, 取细胞或上清用各项指标的测定。

2.6 OB 增殖情况测定 按 2.5 方法分组, 以 2×10^4 cells/well 的密度接种培养 OB 与 OC, 5 d 后弃去培养液, D-Hanks 液冲洗 3 次, 更换无血清的 DMEM 培养基 400 μL, 同时 OB 培养室内加入 5 g/L 的 MTT 80 μL/well, 置 37 °C 5% CO₂ 培养箱中孵育 4 h 后弃去上清液, 在加 DMSO 400 μL/well, 微孔板振荡器振荡 10 min, 在酶标仪上测 A 值, 波长为 570 nm。

2.7 OB ALP 活性测定 按 2.5 方法分组以 2×10^4 cells/well 的密度接种培养 OB 与 OC, 5 d 后弃去培养液, D-Hanks 液冲洗 3 次, 在 OB 培养室内加入 500 μL 0.1% Triton X-100/well 作用 30 min, 收集细胞裂解液, 用氨基安替吡啉测酚法检测 ALP 活性, 以 100 mL 细胞裂解液在 37 °C 与基质作用 15 min 产生 1 mg 酚为 1 单位。

2.8 OB 中 IL-11 mRNA 相对表达量的测定 按 2.5 实验分组方法以 2×10^5 cells/well 的密度接种培养 OB 与 OC, 逐日倒置显微镜下观察, 当细胞铺满孔底时, 弃去培养液, D-Hanks 液冲洗 3 次, 0.25% 胰酶消化 OB, Trizol 提取 RNA, FQ-PCR 法检测 OB 中目的基因 IL-11 的表达量(上游引物序列 F: 5'-CGTAGCCATCCAGGCTGTGT-3'; 下游引物序列 R: 5'-CCAGTGGTACGACCAGAGGC-3'); 由电脑自动分并计算结果; 并用目的基因的拷贝数除以内参照(β -actin)基因的拷贝数, 得到一个相对数的结果用于最终比较。

3 统计学处理

数据以 $\bar{x} \pm s$ 表示, 使用 SPSS 11.0 软件处理, 采用两独立样本 t 检验。

结 果

1 OB 的增殖

表 1 两组中 MTT 法测定的 A 值

Tab 1 A value of two groups by MTT method(A. $\bar{x} \pm s$. n=8)

Group	A value
Control	0.2512 ±0.0303
Drug-containing sera	0.4877 ±0.0438*

* P<0.05 vs control group.

2 ALP 的活性

表 2 两组中碱性磷酸酶活性测定结果

Tab 2 ALP activity in two groups(U/100 mL. $\bar{x} \pm s$. n=8)

Group	ALP activity
Control	2.3622 ±0.1152
Drug-containing sera	3.1140 ±0.1665*

* P<0.05 vs control group.

3 IL-11 mRNA 的表达

表 3 两组中 IL-11 mRNA 表达量的比较

Tab 3 Expression of IL-11 mRNA in two groups ($\bar{x} \pm s$. n=6)

Group	IL-11/ β -actin
Control	3.0733 ±0.0306
Drug-containing sera	10.2333 ±0.2055*

* P<0.05 vs control group.

讨 论

本研究通过借鉴以往实验研究成果^[2]选择25%浓度的含药血清为敏感浓度含药血清，并以此敏感浓度含药血清作为含药血清组的体外添加剂量。分别以ALP活性与OB增殖率作为OB功能的指标，采用FQ-PCR检测IL-11 mRNA的相对表达水平，以期从IL-11探讨益骨胶囊含药血清防治骨质疏松症的可能机制。

从实验结果中可以看到：含药血清组中IL-11 mRNA的相对表达水平明显高于对照组，该组中OB ALP活性、OB增殖率均明显高于对照组。由此说明益骨胶囊含药血清可以提高OB IL-11 mRNA的相对表达量，增强OB ALP活性，刺激OB增殖，从而促进骨的形成，这一结果与Suga等^[4]的研究结果相一致。

IL-11作为gp130细胞因子家族成员之一，在骨局部主要由骨基质-OB分泌（包括成骨前体细胞）；其介导的生物学功能是通过gp130信号转导链传递，从而使细胞获得增殖和活化的信号；OB和OC及其前体都是IL-11的靶器官。在转基因鼠中人源性IL-11的过量表达可刺激骨形成，增加长骨皮质的厚度和强度，防止增龄性皮质骨的丢失；IL-11亦可通过STAT3途径刺激骨形成蛋白靶基因的转录，抑制脂肪细胞的形成，促使骨髓间质细胞向OB转化^[5]。另外，IL-11还可以协同BMP-2共同促进骨的形成^[6]。Inoue等^[7]认为由AP-1调节的IL-11表达的下降可能是老年性OP的发病机制之一；IL-11对OB与骨形成具有促进作用，是骨形成的生理性刺激

因子。因此，我们认为：益骨胶囊含药血清在共育体系中提高OB ALP活性、刺激OB增殖的作用可能与其上调OB IL-11 mRNA的表达水平、增强OB增殖活化信号相关，而这也可能是该方防治骨质疏松症的作用机制之一。

[参 考 文 献]

- [1] 杨德鸿，金大地，陈建庭，等. 共育体系中成骨细胞和破骨细胞生物学特性观察[J]. 中华骨科杂志, 2001, 21(11): 676- 680.
- [2] 舒晓春，张荣华，彭柯萍，等. 益骨胶囊对成骨细胞增殖影响的时效及量效关系研究[J]. 中药材, 2003, 26(9): 644- 647.
- [3] 舒晓春，张荣华，朱晓峰，等. 益骨胶囊含药血清对大鼠破骨细胞凋亡和分泌抗酒石酸酸性磷酸酶的影响[J]. 中国病理生理杂志, 2003, 19(9): 1234- 1237.
- [4] Suga K, Saitoh M, Fukushima S, et al. Interleukin-11 induces osteoblast differentiation and acts synergistically with bone morphogenetic protein-2 in C3H10T1/2 cells[J]. J Interferon Cytokine Res, 2001, 21(9): 695- 707.
- [5] Takeuchi Y, Watanabe S, Ishii G, et al. Interleukin-11 as a stimulatory factor for bone formation prevents bone loss with advancing age in mice[J]. J Biol Chem, 2002, 277(50): 49011- 49018.
- [6] Suga K, Saitoh M, Kokubo S, et al. Interleukin-11 acts synergistically with bone morphogenetic protein-2 to accelerate bone formation in a rat ectopic model[J]. J Interferon Cytokine Res, 2003, 23(4): 203- 207.
- [7] Inoue D, Matsumoto T. Reduced AP-1-mediated transcription of interleukin-11 gene in marrow stromal cells as a mechanism of senile osteoporosis: lessons from SAMP6[J]. International Congress Series, 2004, 1260(5): 61- 65.