·基础研究 ·

骨髓基质细胞与可降解明胶 聚羟基丁酸酯膜 复合培养的生物合成功能分析

易诚青1,刘建湘2,刘日光3,李新春4,郭晓东2

(1. 上海交通大学附属第一人民医院骨科,上海 200080; 2. 华中科技大学同济医学院附属协和医院骨科: 3. 贵阳医学院附属医院骨科: 4. 宁波市第一人民医院骨科)

【摘要 】目的:从生物合成功能角度,探讨骨髓基质细胞 (BMSCs)与可降解明胶 聚羟基丁酸酯 (G-PHB)膜复合培养的生物相容性。方法:以 BMSCs分别与 G-PHB、聚羟基丁酸酯 (PHB)、明胶 (G)膜材料复合培养,并设立空白对照组,各组通过 3 H-TdR 法检测 DNA 合成;考马斯亮蓝法检测蛋白质合成;对硝基苯磷酸盐法 (PNP)测定碱性磷酸酶 (ALP)水平;放免法测定骨钙素 (OCN)表达;流式细胞术测定纤维连接蛋白 (FN)表达。结果: G-PHB组 DNA 合成优于 PHB组和空白对照组 (P < 0.05)。总蛋白合成与各对照组无显著性差异 (P > 0.05),但成骨特异性标志 ALP、OCN 以及细胞黏附指标 FN均明显优于其他各组 (P < 0.05)。结论:G-PHB 材料对于种子细胞 BMSCs黏附、增殖与成骨定向分化有明显的促进作用,是一种有效上调细胞生物合成功能的新型可降解材料。

【关键词 】 骨髓基质细胞; 可降解的; 生物功能

Analysis of biosynthetic function on mixed culture of BM SCs and absorbable G-PHB membrane YI Cheng-qing*, LIU Jian-xiang, LIU Ri-guang, LI Xin-chun, GUO Xiao-dong * Department of Orthopaedisc, the First Affiliated People's Hospital of Traffic University of Shanghai, Shanghai 200080, China

ABSTRACT Objective: To investigate biological compatibility on mix culture of BMSCs and absorbable G-PHB membrane basing on standpoint of biosynthetic function **M ethods:** BMSCs were cultured with G-PHB, PHB and Glutin (G) membrane respectively to establish the blank control group. In the groups, the DNA and protein synthesis, Akaline phosphatase (ALP) level, O steocalcin (OCN) and fibronection (FN) expression of BMSCs were respectively detected by 3 H-TdR, Coomassie brilliant blue staining, para-nitro-pheneye phosphate (PNP), radioimmunoassay (RA), flow cytometry (FCM). **Results:** The DNA synthesis in the G-PHB group was higher than that of the PHB and the blank control group (P < 0.05). There was no significant difference in total protein synthesis were observed G-PHB group and other groups (P > 0.05). The ALP level, OCN and FN expression in G-PHB group were better than those of groups (P < 0.05). **Conclusion:** The G-PHB has obviously auxo-action for adhesiveness and proliferation of BMSCs, and osteogenesis oriented differentiation. It is a new pattern and absorbable material which can effective cause up-regulation of biosynthesis function of cell

Key words: Bone marrow stem cells; Absorbable; Biological function

骨组织工程研究中,基质材料与种子细胞的生物相容性是决定成骨效能的关键一环。其中,材料对细胞生物合成的影响尤为重要,因其直接作用于细胞外基质的合成及细胞间信号的传导。以明胶和聚羟基丁酸酯交联成膜(G-PHB膜),可合成一种新型的生物可降解材料,降解产物无细胞毒性,且材料的降解时间和溶胀性能可调控,而骨髓基质细胞(BM-SCs)已成为骨组织工程首选的种子之一。本研究将 BMSCs

与 G-PHB 复合培养,分析细胞的生物合成功能,为探讨可降解 G-PHB 膜在骨组织工程中的应用提供前提与基础。

1 材料与方法

1.1 材料 DMEM 培养基、胰蛋白酶 (Gibco); 噻唑蓝 (MTT)、二甲基亚枫 (DMSO)、维生素 C、牛血清白蛋白 (BSA)、考马斯亮蓝 G-250(Sigma); [³H] 胸腺嘧啶核苷 (³H-TdR,中科院上海原子能研究所); 胎牛血清 (北京军区兽医研究所); SABC免疫组化试剂盒 (武汉博士德生物公司); 碱性磷酸酶试剂盒 (北京中生生物公司); 骨钙素 (OCN)放免试剂盒 (北方生物技术研究所); 甘油磷酸钠、四环素、地塞米松 (国内分析纯试剂); 聚羟基丁酸酯 (PHB)、明胶 (G)、明胶 聚

基金项目:国家自然科学基金青年项目(30200063)

通讯作者:易诚青 Tel: 021-63240090-3071 E-mail: ycqfnws@yahoo.com. cn

羟基丁酸酯 (G-PHB,武汉大学)。

- 1.2 细胞体外培养 取 6~8周龄新西兰白兔,氯胺酮及异丙嗪复合肌注麻醉,无菌条件下自双侧股骨大转子用 18号骨穿针抽取骨髓 2~3 m1(注射器内预抽肝素-DM EM 抗凝液),立即注入离心管内,1000 r/min离心 10 min,弃上清,PB S洗 3次,去除上层组织液及脂肪,吸取下层含 BM SC_s的细胞层,以含 20%胎牛血清的条件培养基重悬 (DM EM 培养液中加入地塞米松 10 nmol/L、 甘油磷酸钠 10 nmol/L、维生素 C 50 μ g/m l,青霉素 100 U/m l,链霉素 100 μ g/m l)。将细胞以 1 ×10⁶/m l的密度接种于 25 m l 培养瓶中,置于37 、5% CO₂ 及饱和湿度条件下培养,5~7 d后首次换液,以后每 3 d换液 1次,细胞长满后用 0.25%胰蛋白酶消化,按所需细胞浓度传代。
- 1.3 细胞接种与分组 实验分为材料实验组 (G-PHB组)、材料对照组 (PHB组及 G组)和空白对照组。材料制备为直径与 24孔培养板孔底一致,厚度为 0.5 mm的圆片,分别预置于 24孔培养板;或按照材料面积每 25 cm加浸提介质 6选用生理盐水)5 ml的比例,于 70 无菌条件下浸提 24 h,所得浸提液取上清备用。每组设 10个样本,每孔以 2 x10⁴/ml密度接种第 2代或第 3代细胞备用。
- 1.5 细胞蛋白质合成检测 接种后分别于第 1、2、4、8天吸弃原培养液,每孔加入 0.05% 曲拉通 X-100(Triton-100)200 μ 1,室温下放置 4 h后振荡,取细胞裂解液 100 μ 1,加入考马斯亮蓝染液 1 m1,混匀放置 5 min,在波长 595 nm处测各孔光吸收值。以 BSA 为标准品绘制标准曲线,计算各组蛋白质含量。
- 1.6 碱性磷酸酶 (ALP)活性检测 采用 ALP检测试剂盒,按对硝基苯磷酸盐 (PNP)法测定细胞内 ALP含量。各组细胞接种后第 1、2、4、8天,0.1mol/L PBS洗 3次,每孔加入 0.05%曲拉通 X-100 (Triton-100) 200 µ1,4 放置 12 h后吹打 1 min,然后加入 100 µ1的 PNP,37 孵育 30 min,加入 0.1 mol/L NaOH 100 µ1终止反应,于 410 nm波长比色,测定光吸收值。以 PNP标准品绘制标准曲线,计算各组 ALP 活性值。
- 1.7 OCN表达水平检测 采用放射免疫法 (RA)测定材料对细胞 OCN合成量的影响。各组细胞接种后第 1、2 4、8天,更换为无血清培养液继续培养 2 d,取上清液,按 OCN试剂盒说明进行操作,在 计数仪上测各孔 OCN值。
- 1.8 细胞纤维连接蛋白 (FN)表达水平检测 各组细胞接种后第 2天,收集细胞以多聚甲醛 (质量分数为 4%)固定后离心,0.5 ml PBS·B·SA (体积分数 1%)洗 1次,细胞沉淀悬浮于 $300~\mu$ l按 1 200稀释的 抗中,室温放置 20 min, PBS·B·SA 漂洗,重悬于 $300~\mu$ l 1 80稀释的 FIIC标记 抗中,室温放置 20 min,以 1 ml PBS·B·SA 清洗,0.5 ml PBS·悬浮,流式细胞仪上机检测,波长 525 mm,至少计数 4 000个细胞。

1.9 统计学处理 所测数据使用 SPSS统计软件,参数值以均值 $\frac{1}{2}$ 标准差 $(\overline{x} \pm s)$ 表示,组间比较采用方差分析,P < 0.05时差异有统计学意义。

2 结果

2.1 细胞 DNA合成检测结果 3 H-TdR掺入法显示, G-PHB 组细胞 DNA合成与 G组无明显差异,但明显优于 PHB组及空白对照组,差异有显著性意义 (P < 0.05,图 1)。

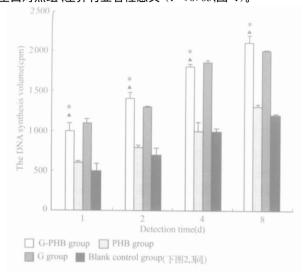


图 1 各组细胞 DNA 合成结果 $(n=8, \bar{x} \pm s)$

Fig. 1 The results of DNA synthesis of BM SCs in each groups $(n = 8, \overline{x} \pm s)$

注: G-PHB组与 PHB组比较,* P < 0.05;与空白对照组比较, P < 0.05

Note: G-PHB group compared with PHB group, * P < 0.05; with blank control groups, P < 0.05

2.2 细胞蛋白质合成检测结果 考马斯亮蓝染色结果表明, G-PHB组与各对照组相比,差异无显著性意义(表 1)。

表 1 各组不同时间细胞蛋白合成值 (µg/ml, n = 8, x ±s)

Tab 1 The results of total protein synthesis of BM SCs in different times in each groups(µg/ml, n = 8, x ±s)

Group s	1 d	2 d	4 d	8 d
G-PHB	26.56 ±	37.30 ±	93.33 ±	144.78 ±
	7.65*	6. 09 *	14.01*	13.64*
PHB	27.13 ±	39.25 ±	90.90 ±	143.40 ±
	9.11	11.87	12.38	9.93
G	27.07 ±	39.54 ±	92.75 ±	142.30 ±
	10.32	3.16	7.34	10.76
Blank control	26.77 ±	38.90 ±	93.12 ±	142.57 ±
	5.47	5.51	7.80	11.27

注:在细胞接种后 1,2,4,8 d, G-PHB组与其他对照组相比,* P>0.05 Note: 1,2,4,8 days after cell inoculation, G-PHB group compared with the other groups, * P>0.05

2.3 细胞内 ALP与 OCN活性检测结果 ALP活性与 OCN 水平测定,显示 G-PHB组与其他对照组相比, P < 0.05,差异有显著性意义,说明 G-PHB组 ALP与 OCN表达均优于其他各对照组(图 2.3)。

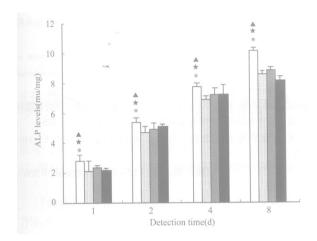


图 2 各组细胞 ALP水平 $(n=8, \bar{x} \pm s)$

Fig. 2 The ALP levels of BMSCs in each groups $(n=8, \overline{x} \pm s)$ 注: G-PHB组与 PHB组比较,* P < 0.05;与 G组比较, P < 0.05;与空白对照组比较, P < 0.05

Note: G-PHB group compared with PHB group, * P < 0.05; with G group, P < 0.05; with blank control group, P < 0.05

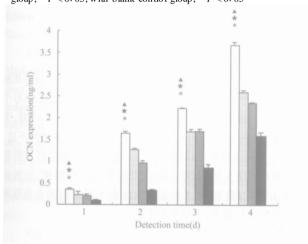


图 3 各组细胞 OCN表达水平 $(n=8, \bar{x} \pm s)$

Fig. 3 The OCN expression of BM SCs in each groups $(n=8,\overline{x}\pm s)$ 注: G-PHB组与 PHB组比较,* P<0.05;与 G组相比, P<0.05;与空白对照组比较, P<0.05

Note: G-PHB group compared with PHB group, P < 0.05; with G group, P < 0.05; with blank control group, P < 0.05

2.4 FN表达水平检测结果 以流式细胞仪检测各组 FN表达, G-PHB组表达率为 (32.37 ±2.57)%, PHB组为 (23.12 ±5.11)%, G组为 (27.01 ±1.49)%,而空白对照组为 (9.87 ±3.26)%,组间比较显示,各组间 FN表达率均存在显著性差异 (P < 0.05),其中 G-PHB组优于 G, PHB组及空白对照组。

3 讨论

在骨组织工程研究中,对于材料的优化始终是人们致力解决的问题之一,基质材料的性质直接影响着种子细胞的生物行为。本文试图从种子细胞生物合成功能的角度,观察 G-PHB 膜对细胞的影响,分析这种新型的生物可降解材料在组织工程中的应用前景。

PHB是原核微生物在碳、氮营养失衡的情况下,作为碳源和能源贮存而合成的热塑性聚酯,其结构与性能更类似于化学合成的高分子聚酯^[1,2]。PHB与其他天然高分子比较,具备良好的机械性能;而与人工合成可降解聚酯相比,它因为由生物合成,所以有优良的组织相溶性,为极洁净的生物塑料。它在生物体内可以完全降解,经酮酵解生成终产物 CO_2 和 H_2O_2

G为一种传统的可降解膜材料,是胶原蛋白部分水解后得到的长肽链氨基酸成分,具有脯氨酸等中性氨基酸和含有酸性或碱性侧链的氨基酸结构特性,能够和宿主骨胶原末端的胺基或羧基相结合,形成具有生物活性的化学性结合界面,利于细胞的黏附和铺展,因而生物相容性非常好^[3],但极易降解,单一用作组织工程基质材料,无法维持组织修复的完成。

我们以 G和 PHB 交联成膜,对 PHB 共聚改性,并通过 G对 PHB 表面修饰,试图得到一种理化性能与生物性能均佳的生物衍生型膜材料。

作为骨组织工程的首选种子细胞之一,BMSCs是具有多向分化潜能的基质干细胞群,因其来源广泛、取材方便、损伤小及成骨能力确切,正日益受到重视^[4,5],因而本实验选择BMSCs为检测用的靶细胞,对于材料的组织工程学应用有着实际意义。

经³H-TdR掺入法和考马斯亮蓝染色法检测,可以发现G-PHB材料的 DNA合成优于单纯 PHB组,而蛋白质合成水平与各对照组比较差异无显著性。提示从生物合成总体水平来看,G-PHB交联改善了单纯 PHB的生物相容性。

然而,DNA与蛋白合成并不能全面阐述 G-PHB 膜材料对细胞生物合成功能的作用。因为,在骨组织工程中,种子细胞要最终实现成骨,必须借助于特定环境下细胞向成骨方向的定向分化。ALP和 OCN即为成骨的特异性指标,其表达强度说明种子细胞在不同成骨分化阶段的成骨潜能^[6,7]。我们分别通过酶化学方法与放免法检测 ALP, OCN表达,均发现 G-PHB 组优于各对照组,表明 G-PHB 材料对于种子细胞 BM SCs的成骨趋向具有显著的诱导优势。

在种子细胞与材料的相互作用中,细胞黏附能力也是细胞启动、发生及完成其生物行为的重要基础之一。人们发现, FN与细胞分化、黏附、迁移及增殖均有密切联系,它的生物学功能首先表现为细胞的黏附作用,对维持细胞基质稳定和将细胞锚定于基质上起重要作用^[8]。采用流式细胞术方法检测 FN表达率,结果显示, G-PHB组 FN表达最强。这可能与G-PHB膜通过交联改变了材料的亲(疏)水特性,同时保留了明胶氨基酸残基的生物亲合性有关,进一步证实 G-PHB适合作为 BMSCs的基质材料。

本文选取种子细胞一般生物学行为,以及成骨定向分化的一些特异性指标进行研究,发现 G-PHB 膜材料对细胞生物合成功能具备确切的正向调控作用。然而,种子细胞的生物合成功能涉及多因素多通路,其调控机制非常复杂。要完全阐明 G-PHB与 BM SCs的相互作用,并揭示在 G-PHB 材料支持下,种子细胞各种生物合成功能之间的联系与影响,尚需更为深入的探讨。

参考文献

- 1 Doyle C, Tanner ET, Bonfield W. In vitro and in vivo evaluation of PHB and of PHB reinforced with hydroxyapatite Biomater, 1991, 12: 841-847
- 2 Yasin M, Tighe BJ. Strategies for the design of biodegradable polymersystems Manipulation of PHB based materials Plastic, 1993, 19: 15-27.
- 3 Choi YS, Hong SR, Lee YM, et al Study on gelatin-containing artificial skin: Preparation and characteristics of novel gelatin-alginate sponge Biomater, 1999, 20: 409-417.
- 4 Herbertson A, Aubin JE Cell sorting enriches osteogenic populations in rat bone marrow stromal cell cultures Bone, 1997, 21: 491-500.

- 5 金丹. 骨髓基质细胞成骨作用的研究进展. 国外医学: 创伤与外科基本问题分册, 1999, 20(3): 201-204.
- 6 Kihara T, O shima A, Hirose M, et al Three-dimensional visulization analysis of in vitro cultured bone fabricated by rat marrow mesenchymal stem cells B iochem B iophys Res Commun, 2004, 316: 943-948.
- 7 杨成宇,阮祥燕,刘忠厚.生化标志物在骨质疏松诊断、骨折预测和疗效观察中的应用.中国骨质疏松杂志,2003,9(4):371-380.
- 8 李文革,徐莘香.细胞黏附与骨发生.中国骨伤,2004,17(5):316-318

(收稿日期: 2005 - 12 - 30 本文编辑: 李为农)

·短篇报道 ·

关节内注射透明质酸钠治疗膝骨性关节炎

贾经汉.彭京.李明

(广西中医学院瑞康临床学院,广西 南宁 530011)

自 2002年 4月 - 2004年 4月采用膝关节腔内注射透明 质酸钠结合功能锻炼治疗膝关节骨关节病 160例 170膝,均获随访,疗效满意,现报告如下。

1 临床资料

本组 160 例,男 64 例,女 96 例;年龄 44~72 岁,平均59.2 岁。双膝 10 例,单膝 150 例;出现症状时间2个月~8年,平均4.9 年。膝关节疼痛多于行走、久站、上下楼梯、跑步、下蹲时出现或加重,休息后缓解,部分有静息痛。全部病例均符合中华医学会风湿病学分会关于骨关节炎诊治指南(草案)膝骨关节炎诊断标准[中华风湿病学杂志,2003,11:702-704],而且有下列情况之一者剔除观察对象:治疗前2周内使用过镇痛药或糖皮质激素;肝肾功能不全;有药物过敏史;孕妇或哺乳期妇女。每次给药后询问并登记不良反应,要求患者停药后6个月内来院复查,进行疗效评价。

2 治疗方法

患者坐位屈膝 90°,经髌下内侧或外侧入路穿刺,针尖向腘窝方向穿刺进入关节腔内或平卧膝关节伸直位,经髌上内侧或外侧穿刺,针尖与额面平行,斜向髌骨与股骨关节面的间隙进入关节腔,抽尽关节积液,注入透明质酸钠注射液(山东正大福瑞达制药有限公司产品 96-卫药准字 X-286号)2 ml,注射后被动活动膝关节 2~5 min,使药物均匀分布于关节表面,拔针加盖无菌纱布局部皮肤消毒,每间隔 1周重复注射,5次为 1个疗程。期间未用其他消炎镇痛药物和相关的康复治疗。

3 治疗结果

按疗效标准 [中华内科杂志,1997,36:261],患者经透明质酸钠注射液治疗 5周后,各项症状和体征均有明显的变化。170个关节中达到临床缓解的为 16膝,显效 127膝,进步 22膝,无效 5膝。在停止治疗的 6个月中,有 55例未出现任何不适,45例一直未出现关节疼痛,久行后有酸胀痛,休息可自行缓解。不良反应 5例,4例注药后关节痛暂时性加重,但能在1~2 d内自行消失,另 1例第 1次注射本药后出现全身荨麻疹,2 h内自行消退.未见其他不良反应。

4 讨论

目前临床上多用非甾体类镇痛消炎药物治疗急性期膝骨性关节炎,这类药物对机体有不良反应,尤其是对胃肠道的影响,经常使患者不能耐受而影响治疗效果。透明质酸钠为关节滑液的主要成分,在关节腔内起润滑、覆盖屏障、缓冲应力的作用,当发生膝关节骨性关节炎后,病理状态下的关节滑液中透明质酸钠分子量减小及浓度明显降低,由此导致了关节滑液的生理作用障碍,关节腔内给予外源性的透明质酸钠进行补充疗法,使其覆盖于关节软骨表面保护软骨,抑制炎症反应,利于软骨修复,或可刺激自身滑膜产生高分子量的透明质酸钠,改善润滑功能,部分透明质酸钠以某种形式进入软骨基质,与糖蛋白结合,有利于软骨损伤后的修复,从而阻止病情进一步发展,增加关节活动度。对重症患者疗效较差可能是由于患者大部分软骨已破坏,滑膜已病损严重,即使补充透明质酸钠也难以使之在短时间内有较大程度地恢复。

(收稿日期: 2006 - 01 - 15 本文编辑:王宏)