纳米羟基磷灰石-壳聚糖骨组织工程支架的研究

王新1 刘玲蓉1 张其清1,2

摘要】 以一种简单、有效的方法制备多孔的纳米羟基磷灰石(nano hydroxyapatite, nano-HA)-壳聚糖 目的 (chitosan, CS)复合支架,并评价其理化性能及与细胞相容性。 方法 采用原位复合--冷冻干燥方法,制备多孔 nano-HA-CS 支架。通过扫描电镜、透射电镜、X 线衍射和傅立叶红外光谱分析支架的微观形貌及材料的组成。分离初生Wistar 大鼠的成骨细胞, 取传代培养第 3 代细胞分别与 nano-HA-CS 支架和纯 CS 支架共培养 2、4、6、8 h, 各时间 点各取4 个样 品,测定细胞在支架上的黏附率,并通过组织化学染色、扫描电镜观察细胞形态。 结果 nano-HA-CS 复合支架具有多 孔结构, 孔径为100~500 μ m, 大多数孔径为400~500 μ m。具有很高的孔隙率, 随 CS 和 HA 含量的增加, 孔隙率明显降 低,密度升高。扫描电镜和透射电镜观察显示合成的HA 晶体,晶粒大小为纳米级,在支架孔壁上均匀、连续分布如 '铺路 石 '样。X 线衍射和红外光谱分析表明合成的HA 是含CO3²⁻弱结晶纳米晶体。细胞相容性实验显示,成骨细胞在支架上 黏附、增殖,并分泌纤维状细胞外基质;在复合支架上的黏附率明显高于纯CS支架。 结论 采用原位复合与冷冻干燥 法结合制备的nano-HA-CS 复合支架具有良好的理化性质和细胞相容性, 有望应用于组织工程骨的构建。

关键词】 纳米羟基磷灰石 壳聚糖 骨组织工程 支架中图分类号: R318.08 Q813 文献标识码: A

A STUDY ON NANO-HYDROXYAPATITE-CHITOSAN SCAFFOLD FOR BONE TISSUE ENGINEERING/WANG Xin, LIU Lingrong, ZHANG Qiqing. Institute of Biomedical Engineering, Peking Union Medical College and Chinese Academy of Medical Sciences, Tianjin, 300192, P.R. China. E-mail: wangxinoneone@126.com

 $\label{eq:corresponding} \textit{Corresponding author: ZHANG Qiqing, E-mail: zhangqiq@xmu.edu.cn}$

Objective To fabricate a nano-hydroxyapatite-chitosan (nano-HA-CS) scaffold with high porosity Abstract] by a simple and effective technique and to evaluate the physical and chemical properties and the cytocompatibility of the composite scaffold Methods The three-dimensional nano-HA-CS scaffolds with high porosity were prepared by the in situ hybridization-freeze-drying method. The microscopic morphology and components of the composite scaffolds were analyzed by the scanning electron microscopy (SEM), the transmission electron microscopy (TEM), the X-ray diffraction(XRD) examination, and the Fourier transformed infrared spectroscopy(FTIR). The calvarial osteoblasts were isolated from the neonatal Wistar rats. The serial subcultured cells (3rd passage) were respectively seeded onto the nano-HA-CS scaffold and the CS scaffold, and then were co-cultured for 2, 4, 6 and 8 hours. At each time point, four specimens from each matrix were taken to determine the cell-adhesion rate. The cell morphology was observed by the histological staining and SEM. Results The macroporous nano-HA-CS scaffolds had a feature of high porosity with a pore diameter from 100 to 500 μ m (mostly 400-500 μ m). The scaffolds had a high interval porosity; however, the interval porosity was obviously decreased and the scaffold density was increased with an increase in the contents of CS and HA. The SEM and TEM results showed that the nano-sized HA was synthesized and was distributed on the pore walls homogeneously and continuously. The XRD and FTIR results showed that the HA crystals were carbonatesubstituded and not well-crystallized. The cytocompatibility test showed that the seeded osteoblasts could adhere the scaffolds, proliferating and producing the extracellular matrix on the scaffolds. The adherence rate for the nano-HA-CS scaffolds was obviously higher than that for the pure CS scaffolds. Conclusion The nano-HA-CS scaffolds fabricated by the in situ hybridization-freeze-drying method have a good physical and chemical properties and a good cytocompatibility; therefore, this kind of scaffolds may be successfully used in the bone tissue engineering.

Key words] Nano hydroxyapatite Chitosan Bone tissue engineering Scaffold

Foundation item: Program of Tianjin for Tackling Hard-nut Problems in Science and Technology (05YFGZGX03800)

基金项目: 天津市科技攻关项目资助项目(05YFGZGX03800)

作者单位:1 中国医学科学院 中国协和医科大学生物医学工程研究所 天津市生物医学材料重点实验室(天津,300192);2 厦门大学生物医学工 程研究中心 厦门大学医学院 厦门市生物医学工程技术研究中心

① 1994-2012 China Academic Journal Flectronic Publishing House. All rights reserved. http://www.cnki.net 通讯作者:张其清,教授,博士等师,研究方问:组织引导再生,E-mail:zhangqiq@xmu.edu.cn

具有多孔结构的三维支架是组织工程中的重要研 究内容。理想的骨组织工程支架应该能模拟骨组织的 形态、结构和功能^[1]。壳聚糖(chitosan, CS)是一种天 然可降解多糖,生物相容性好,塑形容易,已广泛应用 于组织工程研究^[2]。羟基磷灰石(hydroxyapatite, HA) 是骨组织的成分。纳米HA (nano-HA) 除了具有传统 HA 的特性外, 在理化性质和生物学方面有更大的优 越性^[3,4]。为了结合CS 和HA 两种材料的优点,现在常 把两种材料复合以得到具有更好性能的材料[5]。传统 的方法是将HA 粉体与CS 溶液共混. 但是nano-HA 存 在易聚集、分散困难的缺点。原位复合的方法,是采用 预先配制均一的HA 前体-CS 反应体系, 然后在强碱 溶液中缓慢反应,制备的nano-HA-CS 棒材具有多层 结构, nano-HA 可均匀分散在复合材料中^[6]。但是这 种材料不具有细胞迁移、生长所必需的多孔结构。我们 通过将原位复合和冷冻干燥的方法相结合,合成了新 型nano-HA-CS 多孔支架,并对其进行了理化性质和 细胞相容性研究。

- 1 材料与方法
- 1.1 主要材料与仪器

CS(浙江金壳生物化学有限公司, 黏均分子量 5.95×10⁵, 脱乙酰度90.75%); KH₂PO₄、Ca(NO₃)₂· 4H₂O、NaOH(分析纯, 天津大学科威公司); HA 粉体 (四川新津县马龙化工厂); α-MEM 培养基(Gibco 公 司, 美国); 胎牛血清(Hyclone 公司, 美国); 0.25% 胰 蛋白酶(Sigma 公司, 美国)。JSM-6700F型扫描电镜、 JEM-100CX 型透射电镜(JEOL 公司, 日本); DMAX/2500/PC 型X 线衍射仪(Rigaku 公司, 日 本); FTS3000型傅立叶红外光谱(BIO-RAD 公司, 美国)。

1.2 nano-HA-CS 复合支架制备

按参考文献[6] 方法, 分别称取一定质量的 Ca(NO₃)₂·4H₂O₅KH₂PO₄和CS溶解在2.0%的乙酸 溶液中并充分搅拌, 最终配成一定浓度和质量比的 nano-HA-CS前体溶液(CS浓度, CS-HA 理论生成量 质量比: CS 1.0%, CS-HA 1 1; CS 1.0%, CS-HA 1 2; CS 2.0%, CS-HA 2 1; CS 2.0%, CS-HA 2 2; CS 3.0%, CS-HA 3 1), 离心去气泡。预先用 少量溶液注入模具, 在模具内沉积一层CS 膜; 然后用 配制的混合液注满容器, 将容器置入 4.0% NaOH 溶 液中, 室温下反应。10 h 后将反应所得的凝胶体浸入 去离子水, 浸泡至中性, 除去残留的 NaOH。将清洗后 的凝胶体放入-30 低温冰箱预冻 6 h, 然后进行冷冻 1.3 nano-HA-CS 支架材料的物理化学性能表征

1.3.1 支架形态学观察 将支架用利刀切开,以显示 内部结构,喷金镀膜后在JSM-6700F型扫描电镜下观 察其微观形貌,JEM-100CX 型透射电镜观察HA 晶 体颗粒大小和分布。

1.3.2 支架孔隙率、密度测定 采用液体置换法测 定^[7],用量筒量取 V₁体积的无水乙醇,取一定质量 (W)的支架浸入其中,反复抽真空至无气泡逸出,此时 量筒读数是 V₂,将含乙醇的支架材料移出后记所剩乙 醇体积为 V₃,支架孔隙率(P)可用下式计算:P=(V₁-V₃)/(V₂-V₃),支架的密度d=W/(V₂-V₃),每种样 品测6个。

1.3.3 支架化学性质分析 DMAX/2500/PC 型X 线衍射仪、FTS3000型傅立叶红外光谱分析材料的组 成和结晶结构。

1.4 细胞相容性实验

1.4.1 细胞-支架共培养 取大小为5 mm×5 mm× 3 mm 的 nano-HA-CS 支架(CS 1%, HA-CS 1 1)和 纯CS 支架酒精消毒后备用。提取初生Wistar 大鼠颅 成骨细胞(天津利居生物制品供应中心),并进行传代 培养至第3代。细胞汇合后,经胰酶消化、培养基稀释, 形成密度为 1.0×10⁵/ml 的细胞悬液。取细胞悬液均 匀接种于两种支架上,置于37 ,5% CO₂ 培养箱中培 养 5 d。α-MEM+ 10% 胎牛血清培养液每 2 天更换 1 次。

1.4.2 成骨细胞在支架上的细胞黏附率检测 细胞-支架复合物共培养2、4、6、8 h,分别在每个时间点取出 复合支架和纯CS 支架各4 个样品, PBS 液冲洗3 次,用 细胞计数板计算黏附细胞的百分率^[8]。

1.4.3 细胞形态观察 将培养5 d 的样品经过固定、 脱水、石蜡包埋、切片、HE 染色后,在光镜下观察。经 过2.5%的甲醛固定和1.0%的锇酸二次固定,梯度酒 精逐级脱水,真空干燥、喷金后在扫描电镜下观察细胞 形态。

1.5 统计学方法

采用 SPSS10.0 统计软件包进行分析,数据以均数 ±标准差表示。组间比较采用方差分析,组内两两比较采用独立样本 *t* 检验,*P* 值< 0.05 为有统计学意义。

2 结果

2.1 nano-HA-CS 支架的形态及孔隙率

液中, 室温下反应。10 h 后将反应所得的凝胶体浸入 扫描电镜观察复合支架具有多孔结构(图1 a~c), 去离子水, 浸泡至中性, 除去残留的 NaOH。将清洗后 孔径为100~500 μ m, 大多数孔径为400~500 μ m。支 的凝胶体放入-30 低温冰箱预冻6 h, 然后进行冷冻 架孔内无HA 晶体聚集, 孔壁上有大量细小的HA 晶 干燥, 制得多孔支架。 Academic Journal Electronic Publishi体连续、均匀分布, 犹如"铺路石" 状紧密镶嵌在孔壁上 (图1 d)。支架具有很高的孔隙率,而随着CS和HA含量的增加,支架的孔壁增厚,孔隙率降低,密度升高,见表1。支架的密度、CS和HA总含量不同的支架,两两比较差异有统计学意义(P < 0.05)。支架孔隙率比较,支架(CS1.0%,CS-HA11)与支架(CS2.0%,CS-HA22;CS2.0%,CS-HA21;CS2.0%,CS-HA22;CS2.0%,CS-HA31)比较,差异均有统计学意义(P < 0.05)。透射电镜观察,可见大量的HA晶体包裹于CS的基体中,晶体呈球形,直径为60nm左右,在基体中分散良好(图2)。

表1 nano-HA-CS 支架的密度与孔隙率 $(n = 6, \bar{x} \pm s)$

Tab. 1 Density and interval porosity of the nano-HA-CS scaff olds($n = 6.\bar{x} \pm s$)

CS 浓度(%) Concentration of CS(%)	CS-HA 比例 CS-HA ratio (W W)	密度(g/cm ³) Density (g/cm ³)	孔隙率(%) Interval porosity (%)
3.0	3 1	0.091 ± 0.008	88.3 \pm 4.3 [*]
2.0	2 2	0.096 ± 0.009	87.6 ± 4.2 [*]
2.0	2 1	0.069 ± 0.012	89.4 \pm 7.2 [*]
1.0	1 2	0.072 ± 0.006	90. 2 ± 3. 2
1.0	1 1	0.049 ± 0.005	92.9±3.0

* 与支架(CS 1.0%, CS-HA 1 1)比较P 值< 0.05

 * C om pared with the scaffold (CS 1.0% , CS-HA 1 $\,$ 1) , $P < \,$ 0.05 $\,$

2.2 nano HA -CS 支架化学性质分析

X 线衍射分析见图3。在复合支架衍射谱中可明显 见到与HA 特征衍射峰位置相对应的衍射峰。但与HA 粉末的衍射谱比较,复合支架的衍射峰峰形明显变宽, 峰位重叠。随CS-HA 含量和比例的变化,各衍射峰的 强度也不同。在复合支架的红外光谱中(图4),除可见 HA 中 PO_4^{3-} 、OH⁻ 的特征吸收峰外,在1 420 cm⁻¹附 近还出现了 CO_3^{2-} 的吸收峰。而相对于纯 CS 谱图, CS 酰胺 谱带(1655 cm⁻¹)和酰胺 谱带(1596 cm⁻¹)的 吸收峰在复合支架的谱图中向低波数方向偏移。CS-HA 含量和比例不同的支架特征吸收峰的强度也不 同。

2.3 细胞相容性实验

细胞-支架复合物共培养4、6、8h,成骨细胞在 nano-HA-CS 复合支架上的黏附率分别为24.25% ± 2.88%、35.51% ± 3.81%和67.63% ± 3.63%,均明显 高于在纯CS 支架上的黏附率15.34% ± 2.81%、 22.84% ± 3.02%和46.04% ± 3.62%,差异有统计学 意义(*P*<0.05)。成骨细胞与支架复合培养5d,组织切 片HE 染色可见梭形的成骨细胞,核为圆形,黏附生长 于支架孔内(图5)。扫描电镜观察可见大量梭形、多角 形的成骨细胞黏附于材料表面,另有大量成骨细胞开 始分泌纤维状细胞外基质,包裹于基质中的成骨细胞

3 讨论

组织工程的目的是运用生命科学和工程科学的原 理和方法 研究 开发具有修复或改善组织或器官功能 的新一代临床应用取代物,用于替代组织或器官的一 部分或全部功能¹⁹。骨组织工程为因外伤、骨肿瘤、骨 病等造成的骨缺损修复提供了一条新的解决途径。支 架、种子细胞、生物活性因子,是组织工程中的关键因 素。支架作为种子细胞的细胞外基质,新形成的组织框 架,其性质直接影响细胞的黏附、增殖和分化等生物学 特性,最终影响组织构建。骨组织工程支架材料的要 求: 应具有一定机械强度, 为新生组织提供支撑: 具有 一定骨传导性,有利于临近正常骨组织爬行替代;具有 良好的生物相容性,有利于细胞黏附和生长;具有良好 的生物降解性,能随新骨形成,逐渐被骨组织替代^[10]。 结合两种材料的优点, CS-HA 复合材料可以更好满足 上述要求。另外,组织工程支架应具有三维多孔结构, 一定孔径孔隙率的支架是细胞与周围环境进行营养物 质交换,促进骨组织再生、修复的必要条件^[11]。CS-HA 复合材料可以通过冷冻干燥法、粒子沥滤法等,制备成 多孔支架。其中,冷冻干燥法以水为致孔剂,无有机溶 剂残留,且简单、可控,具有一定的优越性。

骨是一种复杂的生物矿化体系。生理状态的HA 晶体极小,尺度在纳米级,以有机质形成的网络为模板 有规律的沉积,形成连续的、有支持力的结构^[12]。因 此,从仿生学的角度看,应当保持骨组织替代材料中 HA 在纳米状态。我们的实验通过把原位复合与冷冻 干燥的方法相结合,解决了传统方法 nano-HA 在基体 中的分散问题,制备了高孔隙率,大孔 nano-HA -CS 支 架。在原位复合反应中,预先形成的 CS 膜具有半透膜 作用,可以使-OH 向内缓慢渗透,进而控制 CS 沉积和 HA 形成两个反应有序进行,同时 CS 可以起到模板的 作用指导 HA 的沉积,最终形成 nano-HA 分散均匀的 复合物凝胶^[6]。再通过预冻、冰晶致孔,冷冻干燥最终 制成多孔支架。

制备的复合支架保持了很高的孔径和孔隙率,表 明大量HA 晶体的形成并未影响支架的孔结构,这有 利于氧气和营养物质的供应、细胞的迁移、增殖和分 化^[1]。有机质对矿物质沉积有指导作用,扫描电镜和透 射电镜可观察到,复合支架的孔壁上有大量纳米级的 HA 晶体,按CS 形成的框架有序沉积,彼此连接,与CS 基体结合紧密,晶体大小与骨组织中的磷灰石类似。 nano-HA-CS 支架中 HA 的X 线衍射峰峰形变宽,

呈球形(窗台)。China Academic Journal Electronic Publishi峰位重叠; 是因为形成的译合 晶粒在纳米级;"的呈弱结



图 1 扫描电镜观察 nano-HA-CS 支架的微观形貌 a CS 1.0%, CS-HA 1 1 (×50) b CS 1.0%, CS-HA 1 2 (×50) c CS 2.0%, CS-HA 2 2 (×50) d 支架孔壁上的 HA 晶体连续、均匀分布, 如 '铺路石 '状(×10 k) 图 2 透射电镜观察 nano-HA-CS 支架 (CS 1.0%, CS-HA 1 1) 的微观形貌 (×100 k) 图 3 nano-HA-CS 支架的 X 线衍射谱图 A: HA B: CS 1.0%, CS-HA 1 1 C: CS 1.0%, CS-HA 1 2 D: CS 2.0%, CS-HA 2 2 E: CS 2.0%, CS-HA 2 1 F: CS 3.0%, CS-HA 3 1 G: CS 图 4 nano-HA-CS 支架的红外光谱分析 A: CS 2.0%, CS-HA 2 1 B: CS 3.0%, CS-HA 3 1 C: CS 1.0%, CS-HA 1 2 D: CS 1.0%, CS-HA 2 2 G: HA a: CO₃²⁻ 的吸收峰 b: CS 酰胺 谱带和酰胺 谱带 图 5 成骨细胞与支架共培养 5 d的组织切片观察(HE×400) 图 6 成骨细胞与支架共培养 5 d的扫描电镜观察(×500)

Fig. 1 Microscopic morphology of the nano-HA-CS scaffold a CS 1.0%, CS-HA 1 $1(\times 50)$ b CS 1.0%, CS-HA 1 $2(\times 50)$ c CS 2.0%, CS-HA 2 $2(\times 50)$ d The nano-HA crystals distributed on the pore walls homogeneously and continuously $(\times 10 \text{ k})$ Fig. 2 The TEM image of the nano-HA-CS scaffold (CS%: 1.0%, CS-HA 1 1, TEM ×100 k) Fig. 3 The XRD patterns for the nano-HA-CS scaffold A: HA B: CS 1.0%, CS-HA 1 1 C: CS 1.0%, CS-HA 1 2 D: CS 2.0%, CS-HA 2 2 E: CS 2.0%, CS-HA 2 1 F: CS 3.0%, CS-HA 3 1 G: CS Fig. 4 The FTIR spectra for the nano-HA-CS scaffold A: CS 2.0%, CS-HA 2 1 B: CS 3.0%, CS-HA 3 1 C: CS 1.0%, CS-HA 1 2 D: CS 1.0%, CS-HA 2 1 B: CS 3.0%, CS-HA 3 1 C: CS 1.0%, CS-HA 1 2 D: CS 1.0%, CS-HA 2 1 F: CS 3.0%, CS-HA 3 1 C: CS 1.0%, CS-HA 1 2 D: CS 1.0%, CS-HA 2 1 F: CS 3.0%, CS-HA 3 1 C: CS 1.0%, CS-HA 1 2 D: CS 1.0%, CS-HA 2 1 F: CS 3.0%, CS-HA 3 1 C: CS 1.0%, CS-HA 1 2 D: CS 1.0%, CS-HA 2 1 F: CS 3.0%, CS-HA 3 1 C: CS 1.0%, CS-HA 1 2 D: CS 1.0%, CS-HA 2 1 F: CS 3.0%, CS-HA 3 1 C: CS 1.0%, CS-HA 1 C D: CS 1.0%, CS-HA 2 2 C: CS 2.0%, CS-HA 3 1 C: CS 1.0%, CS-HA 1 C D: CS 1.0%, CS-HA 1

his tological section observation on the osteoblasts co-cultured with the scaffold for 5 days (HE \times 400) Fig. 6 The SEM observation on the osteoblasts co-cultured with the scaffold for 5 days (\times 500)

晶状态的原因^[13]; 红外光谱中出现的CO₃²⁻ 的吸收峰 表明合成的是含碳酸纳米晶体^[14], 其特点与骨组织中 HA 结构类似。复合支架红外光谱中CS 的酰胺 谱带 和酰胺 谱带向低波数方向移动表明, 在原位复合反 应过程中HA 和CS 两种分子间产生了化学作用, 可能 是CS 中的-NH₂ 与HA 中的-OH 之间的氢键作用以及 -NH₂ 和 Ca²⁺ 之间的螯合作用引起的^[15], 该作用能使 CS 基体与HA 晶体结合更加牢固, 有效限制HA 颗粒 移位。¹ 纳米晶体巨大的比表面积. 算有晶格缺陷的咨¹

CO^{3²⁻} 弱结晶体结构, 该特点使支架中的 nano HA 更 易在生理状态下溶解, 从而提高材料周围局部的 Ca、P 离子浓度, 有利于在材料表面形成类骨磷灰石层, 而表 面形成富 Ca-P 层和类骨磷灰石层是支架材料植入体 内后形成骨键合的关键因素^[16,17]。细胞相容实验的结 果表明, 成骨细胞能很好地在复合支架上黏附、增殖, 表达细胞功能, 比在纯CS 支架上具有更高的细胞黏附 率, 更有利于成骨细胞黏附, 这些结果可能与以下因素 粒细小、数量多,增加了材料表面的粗糙程度;晶粒表面积巨大,处于晶粒表面的原子多,有利于与细胞黏附相关蛋白的相互作用,从而更有利于成骨细胞黏附^[18]。

研究结果表明,采用原位复合与冷冻干燥的方法 相结合制备的nano-HA-CS 支架,合成的nano-HA 与 骨结构中的HA 结构类似,并可以很好地分散在CS 基 体中。支架具有较高的孔径和孔隙率,具有良好的物化 性质和细胞相容性,可望应用于骨组织工程。

4 参考文献

- Karageorgiou V, Kaplan D. Porosity of ³D biomaterial scaffolds and osteogenesis. Biomaterials, 2005, 26(27): 5474-5491.
- 2 史德海,蔡道章,周长忍,等.壳聚糖与型胶原复合制作组织工程 软骨支架及其性能研究.中国修复重建外科杂志,2005,19(4): 278-282.
- 3 Huang J, Best SM, Bonfield W, et al. In vitro assessment of the biological response to nano-sized hydroxyapatite. J Mater Sci Mater Med, 2004, 15(4): 441-445.
- 4 Pezzatini S, Solito R, Morbidelli L, et al. The effect of hydroxyapatite nanocrystals on microvascular endothelial cell viability and functions. J Biomed Mater Res A, 2006, 76(3): 656– 663.
- 5 Zhang Y, Ni M, Zhang M, et al. Calcium phosphate-chitosan composite scaffolds for bone tissue engineering. Tissue Eng, 2003, 9(2): 337-345.
- 6 Hu Q, Li B, Wang M, et al. Preparation and characterization of biodegradable chitosan/ hydroxyapatite nanocomposite rods via in situ hybridization: a potential material as internal fixation of bone fracture. Biomaterials, 2004, 25(5): 779-785.
- 7 Zhang R, Ma PX. Poly(alpha-hydroxyl acids)/hydroxyapatite porous composites for bone-tissue engineering. I. Preparation and morphology J Biomed Mater Res, 1999, 44(4): 446-455.
- 8 Zhang L, Hum M, Wang M, et al. Evaluation of modifying collagen matrix with RGD peptide through periodate oxidation. J

Biomed Mater Res, 2005, 73(4): 468-475.

- 9 Langer R, Vacanti JP. Tissue engineering. Science, 1993, 260 (5110): 920-926.
- 10 Kim BS, Mooney DJ. Development of biocompatible synthetic extracellular matrices for tissue engineering. Trends Biotechnol, 1998, 16(5): 224-230.
- 11 Kuboki Y, Takita H, Kobayashi D, et al. BMP-induced osteogenesis on the surface of hydroxyapatite with geometrically feasible and nofeasible structures: topology of osteogenesis. J Biomed Mater Res, 1998, 39(2): 190-199.
- 12 Marks Jr SC, Odgren PR. Structure and development of the skeleton. In: Bilezikian JP, Raisz LG, Rodan GA, editors. Principles of bone biology. 2nd ed. San Diego: A cademic Press, 2002: 3-15.
- 13 Manjubala I, Scheler S, Bossert J, et al. Mineralisation of chitos an scaffolds with nano-apatite formation by double diffusion technique. Acta Biomater, 2006, 2(1): 75-84.
- 14 Kong L, Gao Y, Cao W, et al. Preparation and characterization of nano-hydroxyapatite/chitosan composite scaffolds. J Biomed Mater Res A, 2005, 75(2): 275-282.
- 15 Li Z. Yubao L, Aiping Y, et al. Preparation and in vitro investigation of chitosan/nano-hydroxyapatite composite used as bone substitute materials. J Mater Sci Mater Med, 2005, 16(3): 213-219.
- 16 Du C, Cui FZ, Feng QL, et al. Tissue response to nanohydroxyapatite/ collagen composite implants in marrow cavity. J Biomed Mater Res, 1998, 42(4): 540-548.
- 17 Du C, Cui FZ, Zhu XD, et al. Three-dimensional nano-HAp/ collagen matrix loading with osteogenic cells in organ culture. J Biomed Mater Res, 1999, 44(4): 407-415.
- 18 Balas undaram G, Sato M, Webster TJ. Using hydroxyapatite nanoparticles and decreased crystallinity to promote osteoblast adhesion similar to functionalizing with RGD. Biomaterials, 2006, 27(14): 2798-2805.

(收稿: 2006-12-07 修回: 2006-12-15) (本文编辑: 王雁)

・信息・

第一届全国膝关节稳定性重建新进展学习班通知

由中华医学会骨科分会主办、上海市第六人民医院关节镜外科承办的第一届全国膝关节稳定性重建新进展学习班将于2007年 4月3日~8日在上海举行。本学习班内容包括前交叉韧带损伤、后交叉韧带损伤、膝关节后外侧韧带结构损伤、膝关节后内侧韧带 结构损伤和髌股关节不稳的最新治疗技术,以及计算机导航韧带重建、交叉韧带翻修手术和膝关节稳定性重建术后康复等内容,本 学习班采用理论授课、手术示教和模拟操作的方式进行,适合骨科、运动医学科、康复科医师参加。

本学习班为国家级继续教育项目,限学员40名,完成学业者将获得国家级继续教育 类学分12分。报名截止日期:2007年3月20日。联系地址:上海市徐汇区宜山路600号,上海市第六人民医院关节镜外科;联系人:皇甫小桥;邮政编码:200233。联系电话: 021-64369181-8091,8092;1374339076。E-mail:sh6thph@163.com。

© 1994-2012 China Academic Journal Electronic Publishing House. All rights reserved. http://www.cnl2007cb1-30