doi: 10.11933/j.issn.1007-9289.20190419003

钛种植体表面 CuO 和 Nb2O5 共掺杂 TiO2 涂层的 制备及抗菌性能和生物相容性

杨明刚1,吕 晨2,刘 慧1,赵晓兵2,王国成1

(1. 中国科学院深圳先进技术研究院,深圳 518055; 2. 常州大学 材料科学与工程学院,常州 213164)

摘 要:利用等离子体喷涂技术在医用钛合金表面成功制备 TiO₂、50% Nb₂O₅-TiO₂和 1% CuO-49% Nb₂O₅-TiO₂ 涂层, 并对涂层的微观结构、表面粗糙度、表面亲疏水性、化学稳定性进行表征。利用金黄色葡萄球菌和大肠杆菌来评价涂 层的抗菌性能,利用小鼠颅顶前骨细胞亚克隆 14 细胞来评价涂层的细胞相容性。结果表明:等离子体喷涂 TiO₂ 涂层 主要由金红石和少量锐钛矿相组成,而在 50% Nb₂O₅-TiO₂和 1% CuO-49% Nb₂O₅-TiO₂ 涂层中均出现了 Ti_{0.95}Nb_{0.95}O₄ 固 溶体和特殊的棒状交织结构; Nb₂O₅和 CuO 的掺杂增加了 TiO₂ 涂层的表面粗糙度,改善其亲水性。Nb₂O₅ 掺杂提高了 细胞的增殖能力和成骨分化能力,CuO 和 Nb₂O₅ 共掺杂显著提高了 TiO₂ 涂层的抗菌性能,但Cu 离子的释放降低了 50% Nb₂O₅-TiO₂ 涂层的细胞相容性。和 TiO₂ 涂层相比,1% CuO-49% Nb₂O₅-TiO₂涂层的细胞相容性并未明显降低,说 明 Nb₂O₅ 掺入可一定程度上抑制了 Cu 离子对细胞的副作用。

关键词: 钛种植体; 抗菌活性; 等离子体喷涂; 细胞相容性; 表面改性

中图分类号: TG174.44; R783.2

文献标志码:A

文章编号:1007-9289(2019)05-0022-08

Preparation of CuO and Nb₂O₅ Co-doped TiO₂ Coating on Titanium Implants and Its Antibacterial Properties and Biocompatibility

YANG Minggang¹, LV Chen², LIU Hui¹, ZHAO Xiaobing², WANG Guocheng¹

(1. Shenzhen Institutes of Advanced Technology, Chinese Academy of Sciences, Shenzhen 518055, China; 2. School of Materials Science and Engineering, Changzhou University, Changzhou 213164, China)

Abstract: TiO₂, 50% Nb₂O₅ -TiO₂ and 1% CuO-49% Nb₂O₅ -TiO₂ coatings were prepared on the medical titanium alloy surface by plasma spraying technique. The microstructure, surface roughness, surface wettability and chemical stability of the coating were investigated. The antibacterial properties of the coating were evaluated using *S. aureus* and *E. coli*, and the cellular compatibility of the coating was evaluated by mouse preosteoblasts. The results show that the plasma sprayed TiO₂ coating mainly consists of rutile and a small amount of anatase phase. Ti0.95Nb0.95O4 solid solution and special rod-like interweaving structure appears in the 50% Nb₂O₅ -TiO₂ and 1% CuO-49% Nb₂O₅ -TiO₂ coatings. The doping of Nb₂O₅ and CuO increases the surface roughness, and improves the hydrophilicity of the TiO₂ coating. The results of cell experiments and antibacterial experiments reveal that the doping of Nb₂O₅ improves the cell proliferation and osteogenic activity of osteoblasts. Co-doping Nb₂O₅ and CuO significantly improves the antibacterial properties of TiO₂ coating, while the release of Cu ions reduces the cell compatibility of the 50% Nb₂O₅ -TiO₂ coating. However, compared with TiO₂ coating, the cell compatibility of the 1% CuO-49% Nb₂O₅ -TiO₂ coating was not significantly reduced, indicating that doped of Nb₂O₅ can inhibit the negative effects of Cu ions on cells to some extent.

Keywords: titanium implant; antibacterial activity; plasma spraying; cytocompatibility; surface modification

收稿日期: 2019-04-19; 修回日期: 2019-07-15

通信作者: 王国成 (1982—), 男 (汉), 副研究员, 博士; 研究方向: 生物材料及表面改性; E-mail: gc.wang@siat.ac.cn

基金项目:国家自然科学基金 (51872318);广东省自然科学基金 (2018A030313015);深圳国际合作项目 (GJHZ20180420180912286)

Fund: Supported by National Natural Science Foundation of China (51872318), Natural Science Foundation of Guangdong Province (2018A030313015) and Shenzhen Science and Technology Research Funding (GJHZ20180420180912286)

引用格式:杨明刚, 吕晨, 刘慧, 等. 钛种植体表面 CuO 和 Nb2O5 共掺杂 TiO2 涂层的制备及抗菌性能和生物相容性[J]. 中国表面工程, 2019, 32(5): 22-29.

YANG M G, LV C, LIU H, et al. Preparation of CuO and Nb₂O₅ Co-doped TiO₂ coating on titanium implants and its antibacterial properties and biocompatibility[J]. China Surface Engineering, 2019, 32(5): 22-29.

0 引 言

钛及钛合金由于其良好的力学性能、抗腐蚀 性能和优良的生物相容性[1-2],被广泛用做骨科植 入体[3-5]。钛种植体的主要问题是生物活性差和不 具有抗菌性能, 二者是目前植入体失败的两大重 要原因。因此,提高种植体的生物活性和抗菌性 能是提高种植体长期稳定的关键。TiO2具有良好 的化学稳定性、生物相容性以及和钛合金基体结 合强等优点, 被广泛用于钛合金种植体的表面改 性[6],但 TiO2 涂层的生物活性有待进一步提高。 在前期工作中,作者基于等离子体喷涂技术特殊 的热历史条件,通过在 TiO2 涂层中掺入 Nb2O5 制 备了具有微纳米结构的 Nb2O5-TiO2 复合涂层,实 现了对涂层表面微纳米结构的调控。细胞实验结 果表明,与TiO2涂层相比,Nb2O5-TiO2复合涂层 具有更佳的生物活性¹⁷。但该涂层仍不具有抗菌性 能,限制其在种植体表面改性方面的潜在应用。

目前的研究表明通过在表面涂层中添加抗菌 元素 (银、镓等)[8-9], 抗菌多肽[10-12] 或抗生素[13-15] 等 可赋予种植体抗菌性能。因可操作性高、成本低 以及抗菌效果显著等优点,抗菌元素掺杂在植入 体表面改性方面得到了广泛使用。铜离子是人体 所必需的微量元素,参与大部分组织器官的新陈 代谢过程[16]。它能够促进血管化[17],提高骨愈合 速率[18]。相关研究表明, 与锌离子和银离子相比, 铜离子具有良好的抗菌性能和较好的细胞兼容性[19]。 Zhang Lan 等^[20] 用阳极氧化的方法在钛合金表面 制备了铜掺杂涂层,并验证了涂层的抗菌性能和 生物相容性。研究结果表明铜离子掺杂显著提高 了涂层对大肠杆菌和金黄色葡萄球菌的抑制,同 时能够促进小鼠成纤维细胞的增殖。因此,鉴于 铜离子的优点,为赋予 Nb2O5-TiO2 涂层抗菌性 能,将一定比例的 CuO 掺杂在 Nb2O5-TiO2 涂层 中,考察掺杂 CuO 后对 Nb2O5-TiO2 涂层物化性 能的影响,利用金黄色葡萄球菌和大肠杆菌评价 涂层的抗菌性能,利用小鼠颅顶前骨细胞亚克隆 14(MC3T3-E1 Subclone 14) 评价涂层的生物相容性。

1 材料与方法

1.1 涂层的制备

1.1.1 热喷涂原料

喷涂原料选用 Nb2O5 粉 (上海杳田新材料科技

有限公司, 纯度>99.9%)、CuO粉 (Aladdin, 分析 纯)和 TiO2粉 (P25, Degussa,德国)。按质量比 为 50:50称取 Nb2O5和 TiO2粉,按质量比为 1:49:50称取 CuO、Nb2O5和 TiO2粉,球磨 4 h, 使粉料充分混合。将混合充分的浆料置于鼓风干 燥箱中干燥 12 h,研磨烘干的粉料过 80 目筛,再 向过筛后的粉末中添加适量浓度为 5%的 PVA 溶 液进行造粒烘干,最后研磨粉料依次过筛,去除 细粉,取 70~180 μm(80~200 目)的粉末作为喷涂 原料。采用相同方法制备 TiO2 喷涂粉。

1.1.2 涂层的制备

采用尺寸为Φ10 mm×1 mm 的钛合金 (Ti-6Al-4V) 作为涂层基体, 喷涂前使用 46 号棕刚玉对基 体进行喷砂处理。选用美国 Sulzer Metco 公司生 产的 9M 型大气等离子喷涂设备制备涂层。喷涂 工艺参数: 氩气流量 40 L/min, 氢气流量 12 L/min, 喷涂功率 42 kW, 喷涂距离 100 mm, 送粉率 20 g/min。

1.2 涂层的表征

1.2.1 涂层的微观形貌和结构表征

采用 X 射线衍射仪 (XRD, Rigaku, D/max 2500PC, 日本) 对涂层的物相组成进行表征。具 体参数: Cu 靶 Kα 辐射, 特征波长 λ=0.154 056 nm, 衍射角 (2θ) 的扫描速度为 0.02 (°)/s, 扫描范围为 20°~80°, 电流 100 mA, 电压 40 kV。采用场发射 扫描电子显微镜 (FE-SEM, Zeiss, SUPRA55, 德 国) 对涂层表面形貌进行观察。

1.2.2 涂层的表面粗糙度和表面润湿性表征

采用手持式粗糙度仪(北京时代之峰科技有限 公司,TR200)对涂层表面粗糙度进行测试。每个 涂层样品表面随机选取10个点测量,取平均值。 采用接触角测量仪(上海中晨数字技术设备有限公 司,JC2000DI)测试涂层的水接触角,考察涂层的亲 疏水性。每种涂层表面选取5个点测量,取平 均值。

1.2.3 离子释放

将涂层分别用无水乙醇和去离子水超声清洗 后烘干,浸泡于 20 mL 的 Tris-HCl 缓冲溶液中, 置于培养箱 (36.5 ℃) 中培养 3、7 和 14 d。采用电 感耦合等离子体发射光谱仪 (Vista-Ax, Varian Company, America) 测试浸泡液中含有涂层元素 的离子浓度。

2019年

1.3 涂层的抗菌性能评价

1.3.1 细菌的培养

利用革兰氏阳性菌金黄色葡萄球菌 (S. aureus) 和革兰氏阴性菌大肠杆菌 (E. coli) 对所制备的涂 层的抗菌性能进行评价。首先,将金黄色葡萄球 菌和大肠杆菌在琼脂培养板上,37℃培养箱中培 养24h后,用PBS稀释成10^sCFU/mL的密度, 然后用大豆肉汤培养基配制成密度107 CFU/mL 的菌液备用。其次,将高温高压灭菌后样品置于 24 孔板中,每孔加入1 mL 的细菌悬液,37℃下 培养 24 h。

1.3.2 细菌活性的评价

将培养 24 h 后的样本用 PBS 清洗 3 次, 然后 每孔加入 1 mL 的 MTT 染色液 (含 0.5 mg/mL MTT 的 PBS 溶液),将培养板放入培养箱中 37 ℃ 培养 1 h,然后将样品转移至新的 24 孔板中,每 孔加入 1 mL 的二甲基亚砜 (DMSO)溶液,室温避 光环境下用摇床以 80 r/min 的速度摇晃 20 min, 将 200 µL 溶解有着色物质的 DMSO 溶液转移至 96 孔板,用酶标仪测量波长在 570 nm 波长处的 吸光度值。

1.3.3 菌落单位形成能力评价

将培养 24 h 后的生物样本用 PBS 清洗 3 次 后,将细菌从材料表面震荡下来,用 PBS 将细菌 稀释 10⁴ 倍,然后取 100 μL 在琼脂板上涂匀,置 于 37 ℃ 的培养箱中培养 24 h 后,用菌落分析仪 拍照和统计细菌的数量。

1.3.4 细菌形貌观察

将培养 24 h 后的样本用 PBS 清洗 3 次,每孔 加入 1 mL 2.5% 的戊二醛 4 ℃ 固定过夜,去除戊 二醛溶液,用 PBS 清洗 3 次后,依次用 30%、 50%、70%、80%、90%、95% 和 100%(体积分 数)的乙醇逐级脱水 10 min,干燥、喷铂后,用扫 描电镜观察细菌形貌。

1.4 涂层的生物相容性评价

1.4.1 细胞的增殖

将材料高温高压灭菌后置于 24 孔板中,用 PBS 清洗 3 次,将 MC3T3-E1 细胞以 5×10⁴ cells/ 孔的密度接种于材料上,在培养箱中分别培养 1、 3、5 和 7 d。在每个时间点,移除原培养液,每孔 中加入 500 μL 的 DMEM 培养基 (DMEM : CCK-8=9:1) 后在培养箱中孵育 2 h 后,将收集液转移 到 96 孔板中,每孔加入量为 200 μL,用酶标仪测 量在波长 450 nm 处的吸光度值,所有的试验重 复 3 次。

1.4.2 碱性磷酸酶活性定量检测

将材料高温高压灭菌后置于 24 孔板中,用 PBS 清洗 3 次,将 MC3T3-E1 细胞以 5×10⁴ cells/孔 的密度接种材料上,在 37 ℃,5% CO2 的条件下 分别培养 3 和 7 d 后,按照碱性磷酸酶试剂盒的 操作步骤来测量不同材料上碱性磷酸酶的含量。 1.4.3 与成骨相关基因的定量检测

将材料高温高压灭菌后置于 24 孔板中,用 PBS 清洗 3 次,将 MC3T3-E1 细胞以 1×10⁵ cells/ 孔的密度接种材料上,在 37 ℃,5% CO₂ 的条件 下培养 14 d 后,按照实时荧光定量 PCR 操作步骤 来检测不同材料上与成骨相关基因 Runx-2, OCN, OPN 和 ALP 的表达。

2 结果与讨论

2.1 涂层的形貌和物相分析

TiO2、50%Nb2O5-TiO2和1%CuO-49% Nb2O5-TiO2涂层的表面形貌如图1所示。所有的



(b) TiO₂, high magnification





(c) 50% Nb₂O₅-TiO₂, low magnification



(e) 1% CuO-49% Nb₂O₅-TiO₂, low magnification (d) 50% Nb₂O₅-TiO₂, high magnification



(f) 1% CuO-49% Nb₂O₅-TiO₂, high magnification

图 1 TiO2、50% Nb2O5-TiO2 和 1%CuO-49% Nb2O5-TiO2 涂层 的表面形貌

Fig.1 Surface morphologies of TiO2 50% Nb2O5-TiO2 and 1% CuO-49% Nb2O5-TiO2 coating

涂层均具有典型的等离子体喷涂涂层的表面形 貌,由熔融、半熔融与少量未熔融颗粒组成,有 些裂纹和气孔。从 TiO₂ 涂层的高倍图中可以看 出,涂层表面由许多纳米颗粒构成,这些纳米颗 粒的形成可能是由于熔融颗粒在等离子喷涂的快 速固化过程中发生了重结晶。因等离子体喷涂具 有超高温和超快速冷却两大特点,熔融颗粒在快 速固化过程中,晶粒的生长会受到较大程度上的 抑制,从而导致了涂层表面纳米晶粒的形成^[21]。 由于 Nb₂O₅ 的掺入,在 50% Nb₂O₅-TiO₂ 和 1% CuO-49% Nb₂O₅-TiO₂ 涂层表面形成了独有的棒状 的特殊形貌。其中,1% CuO-49% Nb₂O₅-TiO₂ 涂层 表面的棒状形貌尺寸小于 50% Nb₂O₅-TiO₂ 涂层 的,这可能是因为 CuO 的掺杂抑制了棒状晶粒的 生长^[22]。

TiO₂、50% Nb₂O₅-TiO₂ 和 1% CuO-49% Nb₂O₅-TiO₂ 粉末和涂层的 XRD 图谱分析如图 2 所示。从图 2 看出, TiO₂ 粉末主要是由锐钛矿相 (TiO₂, A) 和少量的金红石相 (TiO₂, R) 构成^[23-24]。 等离子体喷涂后,锐钛矿相向金红石相转变。在



图 2 TiO2、50% Nb2O5-TiO2 和 1% CuO-49% Nb2O5-TiO2 粉末 和涂层的 XRD 图谱

Fig.2 XRD patterns of TiO_2 , 50% Nb₂O₅-TiO₂ and 1% CuO-49% Nb₂O₅-TiO₂ powders and coatings

50% Nb₂O₅-TiO₂ 和 1% CuO-49% Nb₂O₅-TiO₂ 涂层 中形成了 Ti_{0.95}Nb_{0.95}O₄ 固溶体,表明在喷涂过程 中,Nb⁵⁺进入 TiO₂ 晶格中,形成了稳定的固溶体 结构。

2.2 涂层的表面粗糙度和表面润湿性

TiO₂、50% Nb₂O₅-TiO₂和1% CuO-49% Nb₂O₅-TiO₂ 涂层的表面粗糙度如图 3(a) 所示。从 图中可以看出,涂层均具有微米级的表面粗糙 度。TiO₂ 涂层的表面粗糙度约为8μm,掺入 Nb₂O₅和 CuO 后,涂层的表面粗糙度逐渐升高。 这可能是因为涂层表面形成了 Ti_{0.95}Nb_{0.95}O₄ 固溶 体增加了涂层的表面粗糙度。

TiO₂、50% Nb₂O₅-TiO₂和 1% CuO-49% Nb₂O₅-TiO₂ 涂层表面的接触角如图 3(b) 所示。 TiO₂ 涂层的接触角大于 90°,表现出疏水的性 能,在掺入 Nb₂O₅和 CuO 后,涂层表面的水接触



图 3 TiO2、50% Nb2O5-TiO2 和 1% CuO-49% Nb2O5-TiO2 涂层 的表面粗糙度和水接触角 (*p<0.05; **p<0.01; ***p<0.001)

Fig.3 Surface roughness and water contact angle of TiO₂, 50% Nb₂O₅-TiO₂ and 1% CuO-49% Nb₂O₅-TiO₂ coating

角大幅度下降,1% CuO-49% Nb₂O₅-TiO₂ 涂层的接触角最低,约为8°,亲水性能最优异。 掺杂Nb₂O₅和CuO 后涂层亲水性能的提高可能是 因为在50%Nb₂O₅-TiO₂和1%CuO-49%Nb₂O₅-TiO₂涂层表面形成了棒状的形貌,增加了涂层的 表面粗糙度,有利于涂层表面水分子的扩散,从 而提高了涂层的亲水性能^[25]。因此,1%CuO-49% Nb₂O₅-TiO₂涂层表面水接触角最小,表现出最好 的亲水性。

2.3 离子释放

涂层在 Tris-HCl 缓冲溶液中的离子释放情况 如图 4 所示。由于 TiO2 具有极好的化学稳定性, 经过测试在浸泡后均未发现 Ti⁴⁺的释放。图 4(a) 是 50% Nb2O5-TiO2 和 1% CuO-49% Nb2O5-TiO2 涂层中 Nb⁵⁺的释放情况,可以看出,随着浸 泡天数的增加, Nb⁵⁺的释放量逐渐增多,但增加 幅度逐渐减小,在 21 天后,50% Nb2O5-TiO2 和



图 4 50% Nb2O5-TiO2 和 1% CuO-49% Nb2O5-TiO2 涂层浸泡 在 Tris-HCl 溶液中的 Nb⁵⁺和 Cu²⁺的含量

Fig.4 Content of Nb⁵⁺ and Cu²⁺ for 50% Nb₂O₅-TiO₂ and 1% CuO-49% Nb₂O₅-TiO₂ coating in Tris-HCl solution

1% CuO-49% Nb₂O₅-TiO₂ 涂层中 Nb⁵⁺的释放量分 别为 24 μg/L 和 18 μg/L 左右。图 4(b) 是 1% CuO-49% Nb₂O₅-TiO₂ 涂层中 Cu²⁺的释放情况,从图中 可知,随着浸泡时间的增加,Cu²⁺的释放幅度逐 渐减少,在 21 天后达到了 7.5 mg/L 左右。可以发 现,虽然涂层中 CuO 的掺杂量明显低于 Nb₂Os, 但浸泡 21 天后 Cu²⁺的释放量却达到了 Nb⁵⁺释放量 的 416 倍左右,这可能是由于 Nb 和 Cu 在晶格中 处于不同位置导致的。

2.4 抗菌性能的评价

大肠杆菌 (E. coli) 和金黄色葡萄球菌 (S. aureus)在TiO2、50% Nb2O5-TiO2 和 1% CuO-49% Nb2O5-TiO2 上的活性、菌落形成能力及细菌形貌 分别见图 5、图 6 和图 7。从图 5 和图 6 可知, 掺 杂 Nb2O5 后, E. coli 和 S. aureus 在 50% Nb2O5-TiO2 涂层上的生长受到一定的抑制。从图 7 可以 发现, E. coli 和 S. aureus 在 50% Nb2O5-TiO2 涂层 上粘附的数量较少,部分细菌的细胞膜的完整性 遭到破坏。这表明 50% Nb2O5-TiO2 涂层对 E. coli 和 S. aureus 具有微弱的杀伤作用,这可能是因为 掺杂氧化铌后形成的特殊微纳米结构具有一定程 度抑制细菌粘附的作用^[26];但同时掺杂 Nb₂O₅ 和 CuO的涂层能够显著抑制 E. coli 和S. aureus 的粘 附(图 5 和 6), 且大部分细菌的细胞膜遭到破坏, 使细菌丧失活性(图7)。综合此抗菌数据,可以得 出如下结论: Nb₂O₅ 和 CuO 共同掺杂的涂层的抗 菌性能最佳,其抗菌性能主要源自 Cu 离子的释



图 5 TiO2、50% Nb2O5-TiO2 和 1% CuO-49% Nb2O5-TiO2 涂层 与 E. coli 和 S. aureus 培养 24 h 后的活性 (*p<0.05; **p<0.01; ***p<0.001)

Fig.5 Bacterial activity of *E. coli* and *S. aureus* cultured on TiO₂, 50% Nb₂O₅-TiO₂ and 1% CuO-49% Nb₂O₅-TiO₂ for 24 h



(a) Typical images of colonies



图 6 E. coli 和 S. aureus 再培养 24 h 后在 TiO₂、50% Nb₂O₅-TiO₂ 和 1% CuO-49% Nb₂O₅-TiO₂ 涂层上形成菌落的照片和细 菌数量 (***p<0.001)

Fig.6 Typical images and numbers of re-cultivated *E. coli* and *S. aureus* colonies from samples after 24 h of incubation



图 7 E. coli 和 S. aureus 在 TiO2、50% Nb2O5-TiO2 和 1% CuO-49% Nb2O5-TiO2 涂层培养 24 h 后的 SEM 形貌

Fig.7 SEM images of *E. coli* and *S. aureus* cultured on TiO₂, 50% Nb₂O₅-TiO₂ and 1% CuO-49% Nb₂O₅-TiO₂ after incubation for 24 h

放。Cu离子的抗菌性能已经被广泛报道,S. Wang等^[27]人利用磁控溅射将Cu离子注入到纳米 结构的钽基材上,并利用大肠杆菌和金黄色葡萄 球菌验证材料的抗菌性能,研究结果表明,Cu离 子的注入能够显著提高其抗菌性能。

2.5 涂层的细胞相容性评价

MC3T3-E1 在 TiO2、50% Nb2O5-TiO2 和 1% CuO-49% Nb2O5-TiO2 涂层上的增殖、碱性磷酸酶 的活力及成骨相关基因的表达分别见图 8~10。从 图 8 中可知, 随着培养时间的增加, MC3T3-E1 在3种材料上均有增殖。在第5d以后, MC3T3-E1 在 50% Nb₂O₅-TiO₂ 上的增殖优于 TiO₂。从图 9、 10 可知, Nb₂O₅ 掺杂不仅显著提高了细胞碱性磷 酸酶的活性,同时上调了Runx-2、OCN、OPN和 ALP 的表达,此结果说明 Nb2O5掺杂促进了细胞 的成骨活性。从图 3(b) 可知,氧化铌掺杂提高了 涂层的亲水性且导致特殊的微纳米结构的形成。 据文献报道,细胞在亲水表面能够更好的粘附、 增殖和成骨分化[28]。微纳米结构对成骨细胞功能 的促进作用也得到了广泛验证。Jiang Shuai 等的 研究证明利用阳极氧化在钛合金表面形成的微纳 米结构能够显著促进骨整合[29]。因此,认为良好 的亲水性和微纳米结构是 50% Nb2O5-TiO2 涂层具 有较好生物活性的主要原因。CuO 掺杂后,不论 是碱性磷酸酶活性还是成骨基因表达较单纯的 Nb2O5 掺杂都有明显减弱,但和 TiO2 涂层相比减



图 8 TiO₂、50% Nb₂O₅-TiO₂和 1% CuO-49% Nb₂O₅-TiO₂与 MC3T3-E1 分别培养 1、3、5 和 7 天后的增殖 (**p*<0.05; ***p*<0.01; ****p*<0.001)

Fig.8 Cell proliferation of MC3T3-E1 cultured on TiO₂, 50% Nb₂O₅-TiO₂ and 1% CuO-49% Nb₂O₅-TiO₂ for 1, 3, 5 and 7d, respectively





图 9 TiO₂、50% Nb₂O₅-TiO₂和 1% CuO-49% Nb₂O₅-TiO₂与 MC3T3-E1 分别培养 3 d 和 7 d 后的碱性磷酸酶的活性 (***p*<0.01; ****p*<0.001)

Fig.9 ALP activity of the MC3T3-E1 cultured on TiO₂, 50% Nb₂O₅-TiO₂ and 1% CuO-49% Nb₂O₅-TiO₂ for 3 and 7 d



图 10 TiO₂、50% Nb₂O₅-TiO₂ 和 1% CuO-49% Nb₂O₅-TiO₂ 与 MC3T3-E1 培养 14 d 后与成骨相关基因的表达 (**p*<0.05; ***p*<0.01; ****p*<0.001)

Fig.10 Real-time PCR detection of osteogenesis-related genes expressed by the MC3T3-E1 cultured on TiO₂, 50% Nb₂O₅-TiO₂ and 1% CuO-49% Nb₂O₅-TiO₂ for 14 d

弱并不是十分明显,这说明 Nb₂O₅ 的掺杂一定程 度上缓解了 Cu 离子释放造成的副作用。

3 结 论

利用等离子体喷涂技术在钛合金表面制备了 TiO2、50% Nb2O5-TiO2 和 1% CuO-49% Nb2O5 -TiO2 涂层,研究了 Nb2O5 和 CuO 共掺对 TiO2 涂 层生物活性和抗菌性能的影响。结果表明: Nb2O5 和 CuO 掺杂提高了 TiO2 涂层的表面粗糙度、亲 水性。Nb2O5 掺杂可显著提高成骨细胞的增殖和 成骨活性,CuO 和 Nb2O5 共掺杂的涂层具有显著 的抗菌性能,但 Cu 离子的释放一定程度上降低了 涂层表面细胞的活性。此结果证明 Nb2O5 掺杂一

定程度上可降低 Cu 离子对细胞的负面作用。

参考文献

- GEETHA M, SINGH A K, ASOKAM A R, et al. Ti based biomaterials, the ultimate choice for orthopaedic implants -A review[J]. Progress in Materials Science, 2009, 54(3): 397-425.
- [2] NIINOMI M. Mechanical biocompatibilities of titanium alloys for biomedical applications[J]. Journal of the Mechanical Behavior of Biomedical Materials, 2008, 1(1): 30-42.
- [3] PULEO D A, KISSLING R A, SHEU M S. A technique to immobilize bioactive proteins, including bone morphogenetic protein-4(BMP-4), on titanium alloy[J]. Biomaterials, 2002, 23(9): 2079-2087.
- [4] CIOFFI M, GILLILAND D, CECCONE G, et al. Electrochemical release testing of nickel-titanium orthodontic wires in artificial saliva using thin layer activation[J]. Acta Biomaterialia, 2005, 1(6): 717-724.
- [5] LONG M, RACK H J. Titanium alloys in total joint replacement--A materials science perspective[J]. Biomaterials, 1998, 19(18): 1621-1639.
- [6] LIU X, DING C. Plasma sprayed wollastonite/TiO₂ composite coatings on titanium alloys[J]. Biomaterials, 2002, 23(20): 4065-4077.
- [7] LYU C, XU Z J, LU H F, et al. Modulation of the micro/nanotopography of plasma sprayed biomedical coatings for enhanced osteogenic activity[J]. Surface Review and Letters, 2018: 1950061.
- [8] MEI S Li, WANG H Y, CHU P K, et al. Antibacterial effects and biocompatibility of titanium surfaces with graded silver incorporation in titania nanotubes[J]. Biomaterials, 2014, 35(14): 4255-4265.
- [9] COCHIS A, AZZIMON B T, DELLA C V, et al. The effect of silver or gallium doped titanium against the multidrug resistant Acinetobacter baumannii[J]. Biomaterials, 2016, 80: 80-95.
- [10] ZHOU L, LAI Y Z, HUANG W X, et al. Biofunctionalization of microgroove titanium surfaces with an antimicrobial peptide to enhance their bactericidal activity and cytocompatibility[J]. Colloids and Surfaces B: Biointerfaces, 2015, 128: 552-560.
- [11] NARBAT M K, KINDRACHUK J, DUAN K, et al. Antimicrobial peptides on calcium phosphate-coated titanium for the prevention of implant-associated infections[J]. Biomaterials, 2010, 31(36): 9519-9526.
- [12] MARIA G G, CARLOS M M, MARA C F C, et al. Covalent immobilization of hLf1-11 peptide on a titanium surface reduces bacterial adhesion and biofilm formation[J]. Acta

Biomaterialia, 2014, 10(8): 3522-3534.

- [13] LV H B, CHEN Z, YANG X P, et al. Layer-by-layer self-assembly of minocycline loaded chitosan/alginate multilayer on titanium substrates to inhibit biofilm formation[J]. Journal of Dentistry, 2014, 42(11): 1464-1472.
- [14] ZHANG F, ZHANG Z, ZHU X, et al. Silk-functionalized titanium surfaces for enhancing osteoblast functions and reducing bacterial adhesion[J]. Biomaterials, 2008, 29(36): 4751-4759.
- [15] MEHDI K N, BENJAMIN F L, DING C F, et al. Multilayered coating on titanium for controlled release of antimicrobial peptides for the prevention of implant-associated infections[J]. Biomaterials, 2013, 34(24): 5969-5977.
- [16] YAO X H, ZHANG X Y, WU H B, et al. Microstructure and antibacterial properties of Cu-doped TiO₂ coating on titanium by micro-arc oxidation[J]. Applied Surface Science, 2014, 292: 944-947.
- [17] FINNEY L, VOGT S, FUKAI T, et al. Copper and angiogenesis: Unravelling a relationship key to cancer progression[J]. Clinical and Experimental Pharmacology and Physiology, 2010, 36(1): 88-94.
- [18] WU Q J, LI J H, ZHANG W J, et al. Antibacterial property, angiogenic and osteogenic activity of Cu-incorporated TiO₂ coating[J]. Journal of Materials Chemistry B, 2014(2): 6738-6749.
- [19] HEIDENAU F, MITTELMEIER W, DETSCH R, et al. A novel antibacterial titania coating: Metal ion toxicity and in vitro surface colonization[J]. Journal of Materials Science: Materials in Medicine, 2005, 16(10): 883-888.
- [20] ZHANG L, GUO J Q, HUANG X Y, et al. The dual function of Cu-doped TiO₂ coatings on titanium for application in percutaneous implants[J]. Journal of Materials Chemistry B, 2016, 4(21): 3788-3800.

- [21] LI F X, LU X H, MEI P. Progress in research on effects of metal ion dopants on crystal phase transformation of TiO₂[J]. Materials Review, 2006, 20(9): 13-16.
- [22] LI Y P, XU X W, WANG B, et al. Research on the fluxed effect of LiF and B₂O₃[J]. Journal of University of Science & Technology Beijing, 2002, 24(4): 429-431.
- [23] YANG G J, LI C J, HAN F, et al. Microstructure and photocatalytic performance of high velocity oxy-fuel sprayed TiO₂ coatings[J]. Thin Solid Films, 2004, 466(1-2): 81-85.
- [24] TOKI S M O. Fabrication and properties of TiO₂ photo-catalytic coatings by thermal spraying with TiO₂-Al agglomerated powder[J]. Journal of High Temperature Society, 2001, 27(4): 274-279.
- [25] LI G S, JIN M F, WEI G, et al. On wettability of binding phase in fluorine-bearing sinter[J]. Iron & Steel, 2007, 42(8): 12-16.
- [26] YAO C, WEBSTER T J, HEDRICK M. Decreased bacteria density on nanostructured polyurethane[J]. Journal of Biomedical Materials Research Part A, 2014, 102(6): 1823-1828.
- [27] WANG S, ZHU W, YU P, et al. Antibacterial nanostructured copper coatings deposited on tantalum by magnetron sputtering[J]. Materials & Processing Report, 2015, 30(6): B120-B125.
- [28] YOSHINARI M, ODA Y, KATO T, et al. Influence of surface modifications to titanium on oral bacterial adhesion in vitro[J]. Journal of Biomedical Materials Research Part A, 2015, 52(2): 388-394.
- [29] LI X, XU H, ZHAO B, et al. Accelerated and enhanced osteointegration of MAO-treated implants: histological and histomorphometric evaluation in a rabbit model[J]. International Journal of Oral Science, 2018, 10(2): 21-31.