・临床研究・

钛植入物表面氮化铪涂层的制备及抗菌性能研究

薛军,王蔚,陈思慧,朱锦宇,蒋毅

【摘要】目的 构建钛植入物表面氮化铪涂层,并探索其抗菌性能。方法 采用磁控电流体动力学打印装置在钛 植入物表面分别制备不同厚度及不同成分比的氮化铪涂层,利用扫描电子显微镜对涂层表面形貌进行观察。通 过平板菌落计数、结晶紫染色法、扫描电镜、活/死细菌染色等方法来评价不同涂层材料的抗菌性能。结果 实验 组氮化铪涂层、对照组钛基片与金黄色葡萄球菌共培养,平板计数、菌液浊度、生物膜检测及表面涂层黏附细菌量 结果都表明样品 2(厚度为 50 nm, N₂流量为 2.5 sccm)具有最优的抗菌性能;电子显微镜和激光共聚焦结果表明, 涂层可能是通过抑制细菌生长而不是杀死细菌来发挥抑菌作用。结论 在钛植入物表面构建氮化铪涂层,能有 效减少金黄色葡萄球菌在植入物表面的黏附,起到良好的抑菌效果。

【关键词】 钛植入物;氮化铪涂层;金黄色葡萄球菌;抗菌性能

doi:10.3969/j.issn.1671-0800.2024.08.007

【中图分类号】 R63 【文献标志码】 A 【文章编号】 1671-0800(2024)08-1010-04

骨科植入物在骨折创伤内固定、脊柱融合内固 定及人工关节置换等领域已获得广泛应用,其在为 患者解决病痛的同时,也存在感染的风险。骨科植 入物感染的重要发生机制便是细菌生物膜(BBF)的 形成。BBF 通过膜性结构的多重方式来对抗宿主的 免疫防御和药物的抗菌作用^[1],严重影响患者的生活 质量^[2]。钛(Ti)及其合金因具有良好的力学性能和 骨整合性,常用作骨植入材料^[3],但钛及钛合金本身 没有抗菌能力,植入后易发生感染。研究表明,在没 有植入物的情况下,每克组织污染10万个细菌才会 造成感染,而在有植入物的情况下,每克组织污染约 100个细菌就可以导致感染的发生[45],因此赋予钛植 入物抗菌能力具有重大临床意义。氮化铪是一种典 型的含有自由电子的共价键材料,具有耐腐蚀和力 学性能[6-10],经受10000次摩擦磨损实验后仍能保持 良好表面特征¹¹¹,但有关氮化铪材料作为抗菌涂层 的研究鲜有报道[12]。本研究尝试通过带有辅助磁场 的磁控电流体动力学(EHD) 3D 打印技术取代离子 刻蚀等传统的微纳加工技术,在骨科植入物表面构 建新型的氮化铪纳米结构抗菌涂层,以探索其抗菌 性能,现报道如下。

基金项目:	嘉兴市科技计划项目(2022AY30018)
作者单位:	314001 浙江省嘉兴,嘉兴市第一医院

通信作者: 蒋毅, Email: jiangyi0573@163.com

1 资料与方法

1.1 氮化铪涂层的制备 在 Ar 和 N₂ 氛围中,利用 铪靶材在 Ti 基片上溅射不同厚度和不同成分比的 氮化铪薄膜。厚度约为 50 nm、200 nm。铪与氮的 成分比通过控制 Ar 和 N₂ 的流量比来实现,厚度由 溅射时间来控制。射频功率为 150 W, Ar 流量为 80 sccm, N₂流量分别为 2、2.5 和 3 sccm。本底真空 度为 4×10⁻⁴ pa,工作压强为 1.1 pa,样品台转速为 5 r/min,偏压为-80 V。根据涂层厚度和成分比的不 同将样品分为 7 组,分别为样品 1:厚度为 50 nm, N₂流量为 3 sccm;样品 2:厚度为 50 nm,N₂流量为 2 sccm; 样品 4:厚度为 200 nm,N₂流量为 3 sccm;样品 5:厚度 为 200 nm,N₂流量为 2.5 sccm;样品 6:厚度为 200 nm, N₂流量为 2 sccm;样品 7:Ti 基片。

1.2 植入物生物膜体外模型制备 本研究使用的金 黄色葡萄球菌(ATCC25923)由嘉兴市第一医院临床 检验科提供。将冻存菌株接种于 TSA 平板,放入恒 温培养箱中,37℃培养过夜。挑取一个单克隆菌落, 接种于含 TSB 培养液中,放入 37 ℃恒温摇床振荡 培养 24 h。用 TSB 配制成密度 10° CFU/ml 的菌悬 液备用。将样品经清洗、干燥、灭菌预处理后放入 24 孔板中,每孔加入 1 ml 浓度为 1×10° CFU/ml 菌悬 液,置 37℃的恒温培养箱中培养 24 h。 1.3 菌落平板计数 制备好的7组样品与菌悬液共 培养24h后,拍照比较菌液浊度。将样品逐个从24 孔板中取出,放置在1ml的0.85%氯化钠注射液中, 漩涡振荡器振荡3min后逐级稀释,吸取100μl细 菌悬液于LB固体培养基,细菌涂布器划板,将培养 基放入培养箱中37℃培养24h后,比较每组样品的 活菌数目。

1.4 结晶紫法检测生物膜 使用结晶紫染色法定 量金黄色葡萄球菌在材料表面所形成的生物膜。每孔 加入细菌悬液 1 ml 及样品材料,放入培养箱中 37 ℃ 下静态培养 24 h;吸掉菌液,PBS 冲洗 2 次,晾干; 1 ml 甲醛固定 15 min,晾干;将 0.1%结晶紫溶液(碧 云天,中国上海)1 ml 加入放有样品的孔中染色。室 温染色 15 min 后停止染色;PBS 缓冲液冲洗 2 次, 加入 1.5 ml 95%乙醇,脱色 15 min。吸取脱色后的 液体,加入到 96 孔板中,放入酶标仪(ELX 800,Bio-Tek,美国)检测 570 nm 处检测吸光度(OD),为获得 稳定准确数据,每组数据设置 6 个重复,取其平均值, 每组共进行了 3 次检测。

1.5 激光共聚焦观察金黄色葡萄球菌的黏附 材料 与菌悬液共培养 24 h 后,吸去菌液,无菌 PBS 清洗 2 次。使用 SYTO-9/PI 活/死细菌荧光染色剂(上海 复申生物科技有限公司,中国上海)对上述合金样品 进行荧光染色,荧光染液 SYTO9 能使活细菌发出绿 色荧光, PI 染液可使使死细菌发出红色荧光。按照 染色试剂盒说明,在室温环境中,染色 15 min,注意 避光。吸去染液后用无菌 PBS 缓冲液漂洗,使用激 光共聚焦显微镜(CLSM, LSM800,德国蔡司)观察 材料表面的活/死细菌黏附情况。

1.6 扫描电子显微镜检测样品表面金黄色葡萄球菌的黏附 将培养 24h 后的样品用 PBS 清洗 3 次,加

2.5%的戊二醛溶液 1 ml 固定过夜, PBS 洗 3 遍; 30%、50%、70%、80%、90%、100%乙醇溶液梯度脱水 15 min。 样品置于乙醇和叔丁醇 1:1 溶液中 15 min, 叔丁醇 中 15 min, 放冷冻干燥机中冷冻干燥。使用扫描电 子显微镜(SEM, Nova NanoSEM450, 美国 FEI) 对样 品表面金黄色葡萄球菌的黏附进行检测。

1.7 统计方法 采用 SPSS 27.0 软件进行统计学分析,符合正态分布的计量资料采用 *t* 检验和单因素 方差分析,非正态分布的计量资料采用非参数 Kruskal-Wallis *H* 检验。*P* < 0.05 表示差异有统计 学意义。

2 结果

2.1 涂层的形貌分析 经Ar和N₂处理过的样品呈 金色,Ti基片呈银色。扫描电子显微镜显示,氮化铪 涂层与Ti基片为较均匀、表面连续的纳米级细丝, 其间有些裂纹和气孔,其中Ti基片与氮化铪涂层相 比气孔较大,见图1。

2.2 涂层的抗菌性能评价 各组材料与金黄色葡萄 球菌共培养 24h后,可见样品 2、样品 5上的细菌菌 落数明显减少。观察细菌悬浮液底部的絮状物质沉 积程度,样品 2、样品 5底部明亮和清晰。结晶紫染 色生物膜结果也显示样品 2、样品 5 与样品 7 相比, 表面的生物膜形成被明显抑制,见图 2。

2.3 涂层表面细菌的存活情况 SYTO-9/PI 活/死 细菌荧光染色显示,与样品7比较,样品1、样品3、样品4培养24h后活细菌数量无明显变化,样品2、样品5、样品6培养活细菌数量减少;所有样品死细 菌数量均无明显变化,见图3。

2.4 涂层表面的细菌黏附情况 样品 7 的表面黏附 了最多的金黄色葡萄球菌,而且细菌致密,菌体完



图 1 氮化铪涂层的形貌分析

整,菌膜厚实,黏附程度牢固,不易脱落,其次是样品 1、3、4;黏附细菌最少的是样品2,其表面菌落稀疏, 菌体之间松散,菌膜稀薄,其次是样品5、6。局部放 大后可以看到样品5表面的细菌有堆叠并积聚成团, 而样品2表面的细菌黏附比较分散未堆叠,且金黄 色葡萄球菌的形态基本没有发生改变,见图4。

3 讨论

细菌与植入物材料黏附以及形成生物被膜是植

入物发生感染的主要病理基础,也是骨科感染控制中 首先取出内固定材料的理论基础[13]。其中生物膜形成 贯穿于感染发生的各个环节,研究显示,细菌生物膜 在形成的最初72h内对抗菌药物比较敏感,而一旦成 熟其所能耐受的抗菌药物浓度将大大高于浮游菌,甚 至达到浮游菌最低抑菌浓度(MIC)的1000倍以上[14]。

细菌黏附于材料表面是植入物感染的始动环 节,尽管采用术前严格消毒、术中无菌操作及应用抗 菌素等有力措施,仍不能避免感染的发生。同时,引



注:A为材料表面冲洗下的细菌稀释10°后平板涂片的生长情况;B为材料与菌悬液共培养后的菌液浊度情况;C为结晶紫对材料表面生物 膜染色后的定量结果

图 2 涂层的抗菌性能评价



样品6 注:黑色框内放大 20 000 倍

图 4 涂层表面的细菌黏附情况(×5000)

起感染的常见细菌如金黄色葡萄球菌、表皮葡萄球 菌等又对各种骨科植入物材料具有较强亲和力,容 易黏附于材料表面并发感染及形成生物膜^[15-18]。因 此,通过在植入物表面进行抗菌或抑菌修饰以减少 细菌在植入物表面的黏附、增殖,从而阻断生物膜的 形成,将有效预防植入物相关感染。

Grossman等¹⁹通过结晶紫和共聚焦显微镜观察 定量金黄色葡萄球菌生物膜形成,这是一种经典和 标准化的方法。本研究用同样的方法进行研究,涂 层样品 2 中的生物膜数量最低,其次是涂层样品 5。 本研究结果显示,对照组(样品 7)上细菌致密,菌体 完整,菌膜厚实,黏附程度牢固,不易脱落;样品 2 菌 落稀疏,菌体之间松散,菌膜稀薄;其次是样品 5,可 能的解释是铪与氮的成分比在抑菌作用中占主导地 位,其次随着涂层厚度纳米尺寸的减小,与生物接触 面增加,抑菌活性增加。结合电镜及荧光染色结果, 金黄色葡萄球菌的形态基本没有发生改变,且各组 间死细菌数量无明显差异。氮化铪涂层在骨科植入 物表面的构建为抑制细菌黏附提供了新的方向,后 期可以继续探索涂层复合其他抗菌因素,进一步加 强其抗菌性能。

然而,本研究在某些方面存在局限性。首先,本 研究仅使用了一种菌株实验模型,可能不适用于其 他类型的细菌,如耐甲氧西林金黄色葡萄球菌 (MRSA);其次本实验未行细胞毒性、生物相容性等 方面的研究,这些都有待进一步研究验证。

利益冲突 所有作者声明无利益冲突

作者贡献声明 薛军、王蔚、陈思慧:实验操作、论文撰写;薛军、陈 思慧:数据整理、统计学分析;薛军、朱锦字、蒋毅:研究指导、论文修 改、经费支持

参考文献

- MANASHEROB R, MOONEY J A, LOWENBERG D W, et al. Tolerant small-colony variants form prior to resistance within a Staphylococcus aureus biofilm based on antibiotic selective pressure[J]. Clin Orthop Relat Res, 2021, 479(7): 1471-1481.
- [2] LAMRET F, COLIN M, MONGARET C, et al. Antibiotic tolerance of Staphylococcus aureus biofilm in periprosthetic joint infections and antibiofilm strategies[J]. Antibiotics, 2020, 9(9): 547.
- [3] TAN L, LI J, LIU X M, et al. Rapid biofilm eradication on bone implants using red phosphorus and near-infrared light[J]. Adv Mater, 2018, 30(31): e1801808.
- [4] CAMPOCCIA D, MONTANARO L, ARCIOLA C R. The significance

of infection related to orthopedic devices and issues of antibiotic resistance[J]. Biomaterials, 2006, 27(11): 2331-2339.

- [5] ZIMMERLI W, WALDVOGEL F A, VAUDAUX P, et al. Pathogenesis of foreign body infection: Description and characteristics of an animal model[J]. J Infect Dis, 1982, 146(4): 487-497.
- [6] GUZQ, HUCQ, HUANGHH, et al. Identification and thermodynamic mechanism of the phase transition in hafnium nitride films[J]. Acta Mater, 2015, 90: 59-68.
- [7] GU Z Q, HUANG H H, ZHANG S, et al. Optical reflectivity and hardness improvement of hafnium nitride films via tantalum alloying[J].
 Appl Phys Lett, 2016, 109(23): 232102.
- [8] GUZQ, HUCQ, FANXF, et al. On the nature of point defect and its effect on electronic structure of rocksalt hafnium nitride films[J]. Acta Mater, 2014, 81: 315-325.
- [9] HU C, LIU J, WANG J, et al. New design for highly durable infraredreflective coatings[J]. Light Sci Appl, 2018, 7: 17175.
- [10] HU C Q, GU Z Q, WANG J B, et al. Nature of tunable optical reflectivity of rocksalt hafnium nitride films[J]. J Phys Chem C, 2014, 118(35): 20511-20520.
- [11] GAO J, ZHAO Y, GU Z Q, et al. Improving electrical conductivity and wear resistance of hafnium nitride films via tantalum incorporation[J]. Ceram Int, 2017, 43(11): 8517-8524.
- [12] ROMANOV D, SOSNIN K, PRONIN S, et al. Electroexplosive hafnium coating on titanium implant modified by nitrogen ions and electron beam processing[J]. Surf Coat Technol, 2021, 409: 126895.
- [13] ILYINA T S, ROMANOVA Y M, GINTSBURG A L. Biofilms as a mode of existence of bacteria in external environment and host body: The phenomenon, genetic control, and regulation systems of development[J]. Russ J Genet, 2004, 40(11): 1189-1198.
- [14] MA C, ZHANG Y, LEI J E, et al. Programmed cell death protein 1/programmed cell death ligand 1 signaling pathway mediated interleukin-10 and bacterial biofilm formation to drug resistance mechanism of pneumoniae meningitis[J]. Cell Mol Biol, 2023, 69 (4): 105-111.
- [15] GBEJUADE H O, LOVERING A M, WEBB J C. The role of microbial biofilms in prosthetic joint infections[J]. Acta Orthop, 2015, 86(2): 147-158.
- [16] PARVIZI J, ALIJANIPOUR P, BARBERI E F, et al. Novel developments in the prevention, diagnosis, and treatment of periprosthetic joint infections[J]. J Am Acad Orthop Surg, 2015, 23 (Suppl): S32-S43.
- [17] 曹力,纪保超.髋膝关节置换术后假体周围感染焦点问题[J].中华 关节外科杂志(电子版),2016,10(4):360-363.
- [18] NANA A, NELSON S B, MCLAREN A, et al. What's new in musculoskeletal infection: Update on biofilms[J]. J Bone Joint Surg Am, 2016, 98(14): 1226-1234.
- [19] GROSSMAN A B, BURGIN D J, RICE K C. Quantification of Staphylococcus aureus biofilm formation by crystal violet and confocal microscopy[J]. Methods Mol Biol, 2021, 2341: 69-78.

收稿日期:2024-04-30 (本文编辑:吴迪汉)