最近の研究

TiO₂をコーティングしたインプラント用 TiNbSn 合金の生体適合性

正橋直哉*

1. はじめに

2017年, 我が国では65歳以上の人口が3,515万人となり, 総人口に占める割合(高齢化率)は27.7%に達したことで,現 役世代2.3人で65歳以上1人を支えることとなった. 高齢化 と共に増加する疾患の一つに、膝関節や股関節の関節軟骨の 加齢変性による、変形性関節症に起因した関節痛や機能障害 がある.中でも人体で最大の関節であり、体重を支えて様々 な動作を担う股関節が、変形性股関節症に進行した場合、関 節変形が高度となり、強い疼痛や筋力低下に加え、下肢長の 短縮による歩行機能低下をきたし、日常生活動作への著しい 制限をおこす.そのため,股関節の一部または全部をインプ ラント材に置換する人工股関節手術数が増加し,2016年度 は6万件を記録した⁽¹⁾.人工股関節は、股関節にかかる大 きな力を受け持つ、骨頭(ヘッド)をかぶせたステムを大腿骨 に埋め込み、臼蓋側は関節面の役割を果たすライナー(イン サート)と、ライナーを支える土台として臼蓋に埋め込むカ ップ(ソケット)から構成される.ステムとカップには金属 が、ヘッドには金属かセラミックスが、そしてライナーには ポリエチレンが使用されることが多く、金属やセラミックの 場合もある.ステムには、Ti合金かCoCr合金が使用され るが、大腿骨近位部では骨より高強度の金属製ステムに荷重 の偏りが起こり(応力遮蔽),骨が委縮して骨折や緩みなどの 固定不良をおこしやすい(廃用性骨萎縮)⁽²⁾ため,骨と近い弾 性率を持つ金属材料へのニーズが高い. 花田等は、細胞毒性 のない元素から構成され、低ヤング率と高強度を備えたイン プラント用 TiNbSn 合金を開発し⁽³⁾, 2019年1月に治験を 無事完了した.このTiNbSn 合金は、ニアー β 相の組成の 合金において,溝ロール圧延とスウェージング加工を施して

加工誘起 α'' を安定化し、 β <110>と α'' <010>の方位を揃え る.その後、ステム形状に加工を施し、遠位部の低ヤング率 を変えずに近位部を局所加熱することで α 相の微細析出に よる高強度化により、低ヤング率と高強度を兼備するステム に仕上げる(図1).詳細は、文献を参考されたい⁽⁴⁾.

本稿では TiNbSn 合金(Ti-33.6Nb-4Sn, mass%)への骨伝 導性付与を目的とした筆者等の最近の研究を中心に関連する 研究を紹介する.ステムの骨への固定にはセメント使用と不 使用(セメントレス)があるが,セメント固定はセメントレス に比べ応力遮蔽を起こしやすく,セメントの有害性も関与す るため,セメントレスの術数が増えている.セメントレスの 場合,骨との固着(osseointegration)が不可欠であるが,金 属には骨形成を誘導する機能が無いため⁽⁵⁾,ステム表面での 骨形成を目的に,ブラスト処理等による表面粗化や,骨の主 成分であるハイドロキシアパタイト(以後 HAp)のコーティ



* 東北大学金属材料研究所; 教授(〒980-8577 仙台市青葉区片平 2-1-1)
Biomedical Activity of TiO₂ Loaded TiNbSn Alloy for Implant Application; Naoya Masahashi (Institute for Materials Research, Tohoku University, Sendai)
Keywords: anodization, photocatalysis, osteoconductivity, biocompatibility, TiO₂
2019年9月24日受理[doi:10.2320/materia.59.84]



図2 インプラント金属への骨伝導性付与の模式図: (a)核が体液中でランダムウォーク,(b)核がコー ティング層に吸着,(c)コーティング層が基板か ら剥離,(d)基板密着性に優れたコーティング層 に核が吸着.

ング,そして水酸化ナトリウム等のアルカリ処理による骨類 似アパタイトのチタン酸ナトリウム形成等の表面処理が施さ れる⁽⁶⁾.金属イオンの細胞への悪影響⁽⁷⁾の観点に立つと,金 属イオンの溶出し易い表面粗化は必ずしも好ましくない.細 胞毒性を示しにくい金属といえども細胞への為害性が少なか らずあり,金属表面の露出は可能であれば回避したい.一方, HAp コーティングはコーティングの際の HAp 改質や⁽⁸⁾, 金属との密着性に劣るため⁽⁹⁾十分な骨伝導性が得られない. そしてアルカリ処理は約600℃の熱処理が必要で,TiNbSn 合金では ω 相析出や逆変態をおこすことで,ヤング率増加 をおこすため適用できない.

図2はインプラント金属への骨伝導性付与の模式図である が、PVD等によるHApコーティングは骨芽細胞の核の吸 着に優れていても基板との密着性が悪い(図2(c)). すなわ ち,インプラント材に生体活性を付与するには,図2(d)の 様に核が吸着し易く、基板との密着性が高い表面が必要であ る.骨は細胞の定着・増殖を促すために多孔質構造で、Ca、 P, Mg, O 等を主成分にリン酸カルシウムや炭酸カルシウム 等の酸化物から形成される.酸化物はインプラント材の生体 適合性を促進することが知られており⁽¹⁰⁾,骨伝導性の発現 には、骨を構成する元素と平衡し金属との密着性の高い酸化 物被覆が有効である. Ca, P, Mgは全て酸化物生成自由エネ ルギーが大きい元素である.筆者等はこれらの酸化物 (CaTiO₃, P₂O₅, MgO₂等)と熱力学的に平衡し, Ti 合金基板 との密着性が高いと考えられる Ti の不動態膜である TiO2 に着目した. TiO2 は HAp の様な剥離をおこさないことに 加え,耐摩耗性の改善が報告されている(11).本稿では, TiNbSn 合金への骨伝導性付与を目的に, TiNbSn 合金基板 に陽極酸化法でTiO2をコーティングし、TiO2による生体 適合性の付与の検証を行う. なお本稿では,疑似体液浸漬に よるアパタイト形成能を「生体活性」,動物実験によるイン プラント材周辺の骨組織形成能を「骨伝導性」とし、総じて 「生体適合性」と称することとする.

2. 陽極酸化処理

金属の表面に電気化学的手法で酸化物や難溶性の被膜を形成する方法を陽極酸化と称し、耐食性や耐摩耗性の改善に利

用されている. 陽極酸化は, 電解質溶液中で金属を陽極にし て通電することで陽イオンとして溶解させ、水の電解で得ら れた酸素イオンと結合して金属酸化物を形成する.工業的に 利用されているアルマイトは Al の陽極酸化で、薄いバリヤ ー膜の上に柱状の細孔が膜成長方向と平行に配置するため, 酸化膜の成長方向から眺めると蜂の巣状となる.酸化物は電 流に比例して成長するが、同時にセル底では酸化物は溶解 し、溶解しなかった部分はセル壁として成長するため細孔組 織となる.一方,Tiの陽極酸化は,酸化膜の光干渉効果に よる着色技術として実用に供される.光干渉は酸化膜表面の 反射光と酸化膜を透過して酸化膜底面(基板表面)からの反射 光の光路差に起因し、膜厚に応じて色が変化するが、膜厚と 干渉色の関係は単純ではない. Ti 基板上に TiO2 を成膜した 時の反射スペクトルをシミュレートすると、干渉スペクトル は膜厚に依存して可視光域に現れるピーク数が異なり、複数 のピーク位置は膜厚に依存して変化する. 干渉色は膜厚増加 と共に色波長が低波長から高波長へシフトし、低電位で発色 した干渉色が高電位で再び現れる.

Alのような陽極酸化膜の細孔組織はTiでも報告され⁽¹²⁾⁽¹³⁾,近年はTiO₂ナノチューブとして触媒・ガスセン サー・バイオテンプレート等への応用研究が盛んである. TiO₂ナノチューブの作製は,水熱合成と陽極酸化に大別さ れるが(テンプレート法も若干ある),特に自己組織化が可能 な陽極酸化法で作製したTiO₂ナノチューブは,高強度と大 表面積を有し,電子の移動度が高く量子閉じ込め効果を示 す⁽¹⁴⁾.組織形成のメカニズムは,電流印加に伴う酸化膜成 長・溶解モデルが主流だが⁽¹⁵⁾,最近,イオンのエレクトロ マイグレーションと粘性運動に基づくモデルも提案されてい る⁽¹⁶⁾.

 TiO_2 ナノチューブの骨伝導性の in vivo 試験から, ブラス ト材や酸処理材よりTiO2ナノチューブをコーティングした Ti合金が高い骨伝導性を示すことが報告されている(17)(18). この原因として HAp と整合性の良いアナタース型 TiO2の 生成⁽¹⁷⁾や、電解浴のフッ素酸に起因して TiO₂ に混入するフ ッ素の骨芽細胞分化や界面骨形成⁽¹⁷⁾が報告されている.ま た骨伝導性がナノチューブの孔径に依存することから(17)(19), TiO₂ナノチューブと細胞表面の原形質タンパク質であるイ ンテグリンと細胞骨格との相互作用も報告されている⁽²⁰⁾. さらに細胞の増殖には細胞内のシグナル伝達機能の確保が必 要なため、基板と垂直方向に成長する構造が細胞の取り込み を促進するという報告もある⁽²¹⁾. Chen 等は TiO₂ ナノチュ ーブに、骨芽細胞の分化・活性化を促進する抗スクレロスチ ン抗体が被覆されることで、骨芽細胞抑制分子のスクレロス チンの分泌を抑制し、アルカリフォスファターゼ活性の亢進 から骨芽細胞の活性が高まると報告している⁽²²⁾. TiO₂ナノ チューブによる生体適合性の機構は確立していないが、イン プラント Ti の骨伝導性付与には魅力的な表面組織である.

一方,細孔組織ではない陽極酸化 TiO₂ による生体適合性 の先行研究では,表面粗度を高めることが有効とし,弱酸中 での高電場印加が施されている⁽²³⁾⁻⁽²⁷⁾. Sul 等は純 Ti を 0.1M 酢酸電解浴で100 V から380 V まで系統的に電位を変 えることで表面粗さを0.83~1.02 µm まで変えた陽極酸化膜 を成膜し⁽²³⁾, *in vivo* 試験から TiO₂上の新生骨形成の確認 と,表面粗さが大きいほど骨形成が促進されることを示し た⁽²⁴⁾. その後,電位や電解浴組成を変えた同様の研究が報 告され⁽²⁵⁾⁻⁽²⁷⁾,こうした膜形成では,多くの場合,電極表 面でのアーク (Micro-arc oxidation: MAO)発生を伴い,絶縁 破壊による表面粗化がうかがえる.

3. Ti および TiNbSn 合金基板への陽極酸化

前節で紹介した TiO₂ ナノチューブは、フッ素を含有する 電解浴にて陽極酸化後に、450~600°Cで1~3時間の熱処理 を施して成膜する.しかし、TiNbSn 合金に熱処理を施すと、 α 相の析出や逆変態によりヤング率が増加するため採用でき ない.ナノチューブ作製における熱処理は、アモルファスの 酸化膜を結晶化させるためで⁽²⁸⁾、TiO₂中での励起種の再結 合を抑制し量子効率を高めることが報告されている⁽²⁹⁾.光 触媒を利用した量子デバイス応用では熱処理付与の効果は理 解できるが、生体材料への応用にあたっての結晶化の必然性 は不明である.しかし、生体応用の研究においても熱処理が 施されており⁽¹⁷⁾⁻⁽¹⁹⁾⁽³⁰⁾⁻⁽³²⁾、本節では上記の理由からナノ チューブではない陽極酸化を紹介する.

光誘起機能を示す TiO2 の創製の多くはゾルゲル法を採用 するが、大型や複雑形状の基板や、耐熱性に劣る基板へのコ ーティングが困難であるため、筆者等は陽極酸化 TiO2 の光 誘起機能の研究に従事してきた. Ti 電極を硫酸電解浴中に て200 V 程度の電場を印加して陽極酸化を施すと、電解浴の 硫酸濃度の増加により基板上に成膜する TiO2 の結晶構造は アナタースからルチル構造に連続的に変遷し、それと共に TiO2の結晶性が増加して光誘起機能は向上する(33).また電 解浴からTiO2に固溶した硫黄は、TiO2のバンドギャップ エネルギーを減少させるため,可視光応答性を改善す る⁽³⁴⁾.高電場では電極表面での酸化反応が促進され、絶縁 破壊に起因したスパーク(放電)の発生と液温上昇が確認で き,硫酸濃度が高いほど顕著になる.筆者等は光触媒機能の 向上は、結晶性向上による励起種の再結合サイトになりうる 格子欠陥密度の低下に起因すると考察する(33).高電場印加 によるスパークは1.4 M リン酸電解浴でも報告されており, 50 V から250 V まで電位を上げると膜厚の増加と共に200 V においてスパークがおこる(35).酸化膜と基板との密着強度 をスクラッチ試験による触針の摩擦力変化から評価した結果 を図3に示す. 0.1 M(a)と1.2 M(b)硫酸電解浴にて作製し た陽極酸化膜とゾルゲル法で作製したアナタース構造の TiO2薄膜(c)のスクラッチ試験における摩擦力変化(上)とス クラッチ後の試料表面画像(下)である. (a)および(c)の摩擦 力は、グラフ中の点線の箇所で不連続に変化するのに対し、 (b)は摩擦力が連続的に変化する.不連続点を膜の剥離強度 として強度を求めると、電解浴の硫酸濃度が 0.02 M, 0.1 M, 0.2 M, 1.2 Mの場合, それぞれ26.60 mN, 28.63 mN,



図3 0.1 M(a)および1.2 M(b)硫酸電解浴で作製した 陽極酸化膜,およびゾルゲル法で作製した薄膜 (c)のスクラッチ試験により得られた摩擦力変化 (上)と表面画像(下).



図4 電気化学セル(a)と1M 硫酸電解浴中のTiおよび TiNbSn 基板の電解曲線と電解浴液温変化(b).

32.10 mN そして検出限界以上となる.一方,ゾルゲル法や CVD 法で作製した酸化膜の剥離強度は,それぞれ24.53 mN と14.87 mN となり,陽極酸化膜は電解浴の硫酸濃度が高い ほど剥離強度が高く,他の方法で作製した試料よりも基板と の密着性が優れていることがわかる.

TiNbSn 合金基板上の陽極酸化膜も Ti 基板と同様の結果 が得られるが、TiNbSn 合金の場合はバルブメタルである NbやSnもTiと同時に酸化されるため,酸化膜中のTiO₂ の分率は Ti 基板にくらべ80%程度に低下する. なお, TiO2 コーティングを施しても TiNbSn 合金のヤング率は変わら ず⁽³⁶⁾,電解浴からTiO₂に混入する硫黄は細胞に悪影響を及 ぼさない⁽³⁷⁾. 200 V 強の高電場での電気化学反応を調べる ために、図4(a)のような電気化学セルを作製し、定電流(50 mA/cm²)において電解曲線(b)を得た.(b)から, Ti 基板に 比べ TiNbSn 基板の電位が高く, TiNbSn 基板では25分ほど で電位降下がおこり、絶縁破壊を示唆する. 電解浴の液温は チラーで10℃に冷却するものの、両基板共に時間経過と共 に上昇し、Ti 基板の方が TiNbSn 基板よりわずかに高い. また両基板とも表面でスパークを発生し、TiO₂は表面凹凸 (Ra=0.95~1.2 µm)を伴ったルチル構造となる.次節以降 では、このようにして作製した TiO2 コーティング TiNbSn 合金の生体適合性を紹介する.

4. 陽極酸化 TiO₂ の生体適合性

Ti 基板への陽極酸化 TiO₂ による生体活性については, Kokubo 等による研究がある^{(38) (39)}.2 M の酢酸電解浴中で 純 Ti 基板に150 V で1分間の陽極酸化を施した(以下, 陽極 酸化:AO)試料を,80℃の温水中に48時間浸漬(以下,温水 処理:HW)し,40℃で24時間乾燥後,人工体液に1,3,7 時間浸漬したところ(in vitro 試験), HW 材で HAp が析出 したが AO 材では観察されなかった.筆者等は TiNbSn 合 金について同様の実験を行った⁽⁴⁰⁾.1Mの酢酸電解浴中に て200 V で30分間の陽極酸化を施した AO 材をハンクス液 (36.5℃に保持)25 ml 中に7日間浸漬後, 試料を蒸留水で洗 浄し、ドライインキュベーター内で24時間乾燥させた. そ の結果,図5のようにHW処理材(b)では酵母状組織を観察 できたが、AO材(a)では観察できなかった.分析の結果, この組織はHApであることが判り, TiNbSn 基板でもAO 膜に HW 処理を施すことで生体活性が得られる.そこで, *in vivo* 実験を行うために 8 mm 径の TiNbSn 合金丸棒から, 4.5 mm 径で32 mm 長さのロッドを旋盤加工で切り出し,引 抜試験用に一端に治具装着用の丸穴加工を施した4mm 径で 6mm長さの突出部(最先端は3mm径で1mm長さ)を備え たロッドを作製した.ロッドは2M酢酸電解浴中で,電流 密度50 mA/cm², 電圧500 V, 処理時間30分の陽極酸化後に HW 処理を施した.この試料を白色家兎大腿骨の骨髄腔に 埋込み(図6(a)),温度22±2℃,湿度40±20%の個別ゲージ (60×51×35 cm)で3週あるいは6週間の飼育後に屠殺し, インプラント材と骨との接合性を調査した.その結果,図6



図5 HW 処理を施した TiNbSn 基板コーティング AO 膜のハンクス液浸漬前(a) と浸漬後(b)の SEM 像.



 図6 白色家兎の大腿骨にインプラントした陽極酸化 TiNbSn 合金製ロッドのHW 処理材のレントゲン 写真(a)と、ロッドの引抜強度の飼育期間依存性 (b)⁽⁴⁰⁾.

(b)のように,陽極酸化を施していないロッドより高い引抜 強度を示し,HW処理を施すことでインプラント材表面に 形成された骨組織とインプラント材との密着が強固になった ことがわかる.図7にHW材(a,b)と未処理材(c,d)の遠位 部(a,c)と近位部(b,d)の組織を示すが,HW材は骨とインプ ラント材の界面近傍で骨形成を観察できる(a,bの矢印部). このインプラント材をFIBでサンプリングし,インプラン ト材と骨の界面近傍の元素マッピングを行った(図8)⁽⁴¹⁾結 果,TiO₂層中にCaとPが分布していることが判った.さ らにTiO₂層のみを分析した結果,Ti,O,不純物C以外 に,原子濃度で8.2%Caと3.5%Pが検出され,基材 TiNbSnからは検出されなかった.以上から図6(b)に示し た高い密着強度は,骨の構成元素であるCaやPのTiO₂中 への浸透が関与すると考察する.



図7 HW 材(a,b)と未処理材(c,d)の遠位部(a,c)と近位 部(b,d)の TiNbSn 合金と骨との界面近傍組織⁽⁴⁰⁾.



図8 インプラント TiNbSn 合金と骨の界面近傍の元素 分布:TiKa(a),OKa(b),PKa(c),CaKa(d)⁽⁴¹⁾.

5. 陽極酸化 TiO₂ による生体適合性の発現機構

陽極酸化 TiO₂による生体適合性に関する先行研究による と、その発現機構はナノチューブと表面粗化とで異なる.前 者は2節で記載した様にTiO2の細孔構造と成分の両面から 提案されているが,統一的な機構は確立していない.一方, 後者は報告によって多少の違いはあるものの、概ね TiO2 表 面粗化による骨芽細胞の吸着促進が関与する.4節で紹介し たHW 処理によるHAp 生成機構もこの観点に近く, Kokubo 等は, ①HW 処理による水酸基吸着の増加⁽³⁸⁾, ② ルチル構造 TiO₂ の101と HAp の0004の整合性⁽³⁹⁾,を提案 している.図9に1M酢酸電解浴で成膜した陽極酸化TiO2 コーティング TiNbSn 合金の XPS 角度分解測定の結果を示 す⁽⁴¹⁾. 図からHW 処理後は処理前に比べO1s 水酸基の分 率が低下し、酸化物由来の分率が高くなっている. また Nb や Sn の強度増加から, HW 処理は Nb や Sn の量(酸化物と して存在)を増やし、水酸基量の増加を促していないことが 判る.一方,図10は図9と同じ TiNbSn 合金の HW 処理前



図 9 XPS 角度分解分析結果: 1 M 酢酸電解浴で成膜 した TiO₂ コーティング TiNbSn 合金の HW 処理 前(AO)と処理後(HW)の光電子取出角(TOA)依 存性⁽⁴¹⁾.



図10 薄膜 X 線プロファイル: 1 M 酢酸電解浴で成膜 した TiO₂ コーティング TiNbSn 合金の HW 処 理前(a),処理後(b), *in vitro* 試験後(c)⁽⁴¹⁾.

(a), 処理後(b), *in vitro* 試験後(c)の薄膜 X 線回折プロフ ァイルだが⁽⁴⁰⁾, HW 処理前には微弱であったアナタース 101回折線(丸印)強度が処理後に増加し, in vitro 試験後は HAp回折線(矢印)を確認できるものの,ルチル相の回折線 は検出できない. すなわち,骨伝導性改善へのHW 処理の 効果は上記の二つの原因以外の要因があることが判る.筆者 等は骨の構成元素のTiO2への浸透(図8)に着目し、骨伝導 性の改善には骨の構成元素の浸透を促進する膜組織が有効と 仮定した.そこで,酸素分子発生に起因する多孔質構造を得 るために、陽極酸化の電解浴を弱酸の酢酸から強酸の硫酸に 変更し,前節と同様の実験を行った.1M酢酸電解浴で成 膜した TiO2 はアナタース構造であったが、1 M 硫酸電解浴 での酸化膜はルチル相が主体となる.表面粗さ Raは,1M 酢酸電解浴で成膜した TiO2 で 2.04 µm で HW 処理後は 1.72 µm であったのに対し, 1 M 硫酸電解浴で成膜した TiO₂ が2.34 µm で HW 処理後は2.03 µm であった. また表 面積は1M硫酸電解浴で成膜したTiO2は1M酢酸電解浴 で成膜した TiO2 より約30% 増加する. 断面 TEM 観察の結 果,前者の膜厚は約370 nm だが,後者は約7.7 µm と厚くな り、内部のポアの出現頻度が著しく増加する(図11).この酸 化膜をコーティングした TiNbSn 合金に in vitro 試験を行っ た結果,図12の様にHW処理の有無にかかわらず,図5(b)



図11 1 M 硫酸電解浴で成膜した TiO₂ をコーティングした TiNbSn 合金の断面 TEM 像(a,b)と(b)の元素分布(図中矢印はポア): TiKa(c), OKa(d), SnLa(e), NbLa(f).



図12 1 M 硫酸電解浴で成膜した TiO₂ コーティング TiNbSn 合金の *in vitro* 試験後の表面組織:HW 処 理無(a),HW 処理有(b) (矢印はフラック)⁽³⁷⁾⁽⁴²⁾.

と同様の組織が観察でき、分析の結果 HAp と同定できた. そして in vivo 試験の結果, 硫酸電解浴で成膜した TiO_2 を コーティングした HW 処理材の引抜強度は,酢酸電解浴で 成膜した場合より高強度を示し、さらに HW 処理を施さな い場合が最も高い引抜強度を示すことを確認した(図 13)⁽³⁹⁾⁽⁴¹⁾.図8と同様に,FIBを用いて骨とTiNbSn合金 界面をサンプリングし EDX にてマッピングを行った結果, TiO2中にPやCaが浸透し、とりわけポア(矢印部)に濃化 していることが明らかとなった(図14). この結果は TiO2 中 のポアは表面から内部に繋がるオープンポアであることを示 唆するが、CaやPがTiO2中に固溶しうること(43)-(47)も関 与すると考察する.図15に筆者等が提案する多孔質 TiO2 に よる生体活性発現のモデルを示す(37). 電解浴中の水に起因 する水酸基イオン中の酸素は、酸化膜の形成に供給されると 共に、酸素分子として膜中に残存しポアを形成する (a)⁽⁴⁸⁾⁽⁴⁹⁾. ポアを内包する多孔質 TiO₂ をハンクス液に浸漬



図13 1 M 硫酸電解浴あるいは1 M 酢酸電解浴で成膜 した TiO₂をコーティングした TiNbSn 合金の in vivo 試験後のロッド引抜強度⁽⁴⁰⁾⁽⁴²⁾.

すると、ハンクス液を構成する $Ca \approx P \ / \pi \rightarrow tio_2 \ comparison compared by the set of t$



図14 TiO₂コーティングインプラント TiNbSn 合金と 骨の界面 TiO₂層中の元素分布(図中の矢印はポ ア): HAADF 像(a), TiK α (b), PK α (c), CaK α (d).



図15 生体活性発現モデル⁽³⁶⁾: 陽極酸化時に酸素が浸透(a), 膜中に空孔を形成(b), ハンクス液から Ca や P イオ ンが TiO₂ 中に浸透し表面で HAp 形成(c), TiO₂ 中への固溶とポアへの集積が加速し HAp が成長(d).



図16 トラニオノーシスが認められた人工股関節:ス テム(a),ヘッド(b),カップ(c),ステムとヘッ ドの嵌合部のヘッド側表面 SEM 像(d),(d)の 白矢印部の線分析プロファイル(e).

中に固溶しうること、すなわち TiO₂ が骨構成物質である Ca や P と attractive である点に注目する. 図 2(d)の要件を 満たし、酸化物の生体適合性を鑑みると、Ti 合金の骨伝導 性には TiO₂ コーティングが有効であり、その発現機構は表 面層の機能と構造の両面から考える必要があろう.

6. おわりに

本稿は人工股関節ステム用合金として高強度と低ヤング率 を兼備する TiNbSn 合金に, 陽極酸化 TiO₂ をコーティング することで骨伝導性を付与し、生体適合性が向上することを 紹介した. インプラント金属が生体内でどのような挙動を示 すかは未解明な点が多く、実験室での in vitro 試験と動物を 用いた in vivo 試験のフィージビリティスタディの蓄積が必 要であろう.一方,我が国におけるインプラント金属材料の 研究において材料科学がどの程度寄与してきたかは心許な い. その理由は我が国の医療用金属材料の研究の歴史が浅 く、材料研究者と医師等の医療従事者との連携が希薄であっ たことが挙げられよう.通常の構造用金属材料のように生体 内での寿命予測の確立は簡単ではなく、欧米ではインプラン ト患者への追跡研究が実施されている⁽⁵¹⁾⁻⁽⁵⁶⁾.図16は人工 股関節の置換手術でとりだした CoCr 合金製ステム(a)とへ ッド(b)およびライナー(c)の写真と、嵌合部ステム側の SEM 像(d) と線分析(e)結果だが、(a,b) から腐食(トラニオ ノーシス)の発生を確認できる. (d)からステム表面で縞状 模様が観察でき,線分析(e)から,Cr等のステム合金構成元 素と酸素の濃度が高い領域と低い領域に分かれ、前者は粒界 が観察できるのに対し後者はスクラッチ痕が観察できる. 以 上から前者の領域は酸化膜を形成して耐摩耗性を有するのに 対し、後者の領域は摩耗損傷をおこしていることがうかがえ る.金属インプラント材は摩耗だけでなく、溶出金属イオン による生体への影響も指摘されており(57)-(60)、腐食・摩

耗・疲労といった金属材料の寿命を支配する機能への関心は 高い.本稿では生体適合性に焦点を充てたが、インプラント 材には多様な機能が要求され、そのような機能を持つインプ ラント金属への期待は今後ますます高くなると予想する.金 属に従事する立場としては、医工連携の推進を通して医療サ イドのニーズを的確に把握すると共に、材料科学を駆使する ことで所望のインプラント金属を提案・創製し、安全で安心 なインプラント治療への貢献を目指したい.

本研究の共同研究者である,東北大学花田修治名誉教授, 東北大学医学系研究科大学院井樋栄二教授,森優院内講師, 山田則一助教(現:仙台赤十字病院),野呂篤司医局員(現: 山形市立病院済生館),田中秀達医局員(現:仙台赤十字病 院),小暮敦史医局員(現:湘南鎌倉総合病院),國井知典医 局員,大阪府立大学工学研究科井上博之准教授に深く感謝す る.

文 献

- (1) 厚生労働省 第3回 NDB オープンデータ(特定健診等情報デー タベース).
- (2) A. H. Glassman, J. D. Bobyn and M. Tnazer: Clin. Orthop. Relat. Res., 453 (2006), 64–74.
- (3)花田修治:まてりあ,47(2008),242-248,53(2014),60-62.
- (4) S. Hanada, N. Masahashi and T. K. Jung *et al.*: J. Mech. Behav. Biomed. Mater., **30**(2014), 140–149.
- (5) L. Linder, A. Carlsson, L. Marsal, L. M. Bjursten and P.-I. Branemark: J. Bone Joint Surgery, 70(1988), 550–555.
- (6) T. Kokubo, H. M. Kim and M. Kawashita: Biomaterials, 24 (2003), 2161–2175.
- (7) A. Pappas and J. Cohen: J. Bone Jt. Surg., **50**(1968), 535–547.
- (8) S. R. Radin and P. Ducheyne: J. Mat. Sci; Mat. Med., 3(1992), 33-42.
- (9) E. Chang, W. J. Chang, B. C. Wang and C. Y. Yang: Mater. Sci.; Mat. Med., 8(1997), 193–200.
- (10) D. Pradhan, A. W. Wren, M. S. Misture and N. P. Mellotto: Mater. Sci. Eng., C58(2018), 918–926.
- (11) S. Kumar, T. S. Narayanan, S. S. Raman and S. K. Seshadri: Mater. Sci. Eng., C30(2010), 921–927.
- (12) V. Zwilling, E. D. Ceretti, A. B. Forveille, D. David, M. Y. Perrin and M. Aucouturier: Surf. Interface Anal., 27 (1999), 629–637.
- (13) D. Gong, C. A. Grimes, O. K. Varghese, W. Hu, R. S. Singh, Z. Chen and E. C. Dickey: J. Mater. Res., 16(2001), 3331–3334.
- (14) K. Lee, A. Mazare and P. Schmuki: Chem. Rev., 114(2014), 9385–9454.
- (15) P. Roy, S. Berger and P. Schmuki: Angew Chem. Int. Ed. Engl., 50(2011), 2904–2939.
- (16) J. E. Houser and K. R. Hebert: Nature Mater., 8(2009), 415– 420.
- (17) N. Wang, H. Li, W. Lü, J. Li, J. Wang, Z. Zhang and Y. Liu: Biomaterials, **32**(2011), 6900–6911.
- (18) L. Salou, A. Hoornaert, G. Louarn and P. Layroll: Acta Biomaterials, 11(2015), 494–502.
- (19) L. Lv, Y. Liu, P. Zhang, X. Zhang, J. Liu, T. Chen, P. Su, H. Li and Y. Zhou: Biomaterials, **39**(2015), 193–205.
- (20) C. S. Chen: J. Cell Sci., 121 (2008), 3285–3292.
- (21) H. Y. Lou, W. Zhao, Y. Zeng and B. Cui: Acc. Chem. Res., 51 (2018), 1046–1053.
- (22) M. Chen, Y. Hu, M, Li, M. Chen, X. Shen, Z. Luo, C. Mu, W. Yang, P. Liu and K. Cai: Colloids Surf. B: Biointerfaces, 175 (2019), 663–670.

- (23) Y. T. Sul, C. B. Johansson, S. Petronis, K. Röser, Y. Jeong, A. Wennerberg and T. Arbrektsson: Biomaterials, 23(2002), 491–501.
- (24) Y. T. Sul, C. B. Johansson, Y. Jeong, K. Röser, A. Wennerberg and T. Arbrektsson: J. Mater. Sci. Mater. Med., 12(2001), 1025–1031.
- (25) L. H. Li, Y. M. Kong, H. W. Kim, Y. W. Kim, H. E. Kim, S. J. Heo and J. Y. Koak: Biomaterials, 25 (2004), 2867–2875.
- (26) J. W. Choi, S. J. Heo, J. Y. Koak, S. K. Kim, Y. J. Lim, S. H. Kim and J. B. Lee: J. Oral Rehabilitation, 33 (2006), 889–897.
- (27) A. Sharma, J. McQuillan, L. A. Sharma, J. N. Waddell, Y. Shibata and W. J. Duncan: J. Mater. Sci. Mater. Med., 26 (2015), 221–232.
- (28) S. Das, R. Zazpe, J. Prikryl, P. Knotek, M. Krbal, H. Sopha, V. Podzemna and J. M. Macak: Electrochim Acta, 213(2016), 452–459.
- (29) M. Krbal, J. Kucharik, H. Sopha, H. Nemec and J. M. Macak: Rapid Res. Lett., **10**(2016), 691–695.
- (30) K. C. Popat, L. Leoni, C. A. Grimes and T. A. Desai: Biomaterials, 28(2007), 3188–3197.
- (31) L. Peng, M. L. Eltgroth, T. J. LaTemp, C. A. Grimes and T. A. Desai: Biomaterials, **30**(2009), 1268–1272.
- (32) B. S. Smith, S. Yoriya, T. Johnson and K. C. Popat: Acta Biomaterials, 7(2011), 2686–2696.
- (33) N. Masahashi, Y. Mizukoshi, S. Semboshi and N. Ohtsu: Appl. Catal. B, 90(2009), 255–261.
- (34) Y. Mizukoshi, N. Ohtsu, S. Semboshi and N. Masahashi: Appl. Catal. B, 91 (2009), 152–156.
- (35) N. K. Kuromoto, R. A. Simao and G. A. Soares: Mater. Character., **58**(2007), 114–121.
- (36) N. Masahashi, Y. Mizukoshi, S. Semboshi, N. Ohtsu, T. K. Jung and S. Hanada: Thin Solid Films, 519 (2010), 276–283.
- (37) N. Masahashi, Y. Mori, H. Tanaka, A. Kogure, H. Inoue, K. Ohmura, Y. Kodama, M. Nishijima, E. Itoi and S. Hanada: Mater. Sci. Eng., C98 (2019), 753–763.
- (38) X. Cui, H. M. Kim, M. Kawashita, L. Wang, T. Xiong, T. Kokubo and T. Nakamura: J. Mater. Sci. Mater. Med., 19 (2008), 1767–1773.
- (39) B. Yang, M. Uchida, H. M. Kim, X. Zhang and T. Kokubo: Biomaterials, 25 (2004), 1003–1010.
- (40) H. Tanaka, Y. Mori, A. Noro, A. Kogure, M. Kamimura, N. Yamada, S. Hanada, N. Masahashi and E. Itoi: PLos One (2016), Feb 25; 11(2): e0150081.
- (41) N. Masahashi, Y. Mori, H. Tanaka, A. Kogure, H. Inoue, K. Omura, Y. Kodama, M. Nishijima, E. Itoi and S. Hanada: Thin Solid Films, 639 (2017), 22–28.
- (42) T. Kunii, Y. Mori, H. Tanaka, A. Kogure, M. Kaminuma, N. Mori, S. Hanada, N. Masahashi and E. Itoi: Scientific Reports, 9(2019), 13985.
- (43) H. Ishizawa and M. Ogina: J Biomed. Mat. Res., 29(1995), 65– 72.

- (44) H. Ishizawa and M. Ogina: J Biomed. Mat. Res., 29(1995), 1071–1079.
- (45) M. Fini, A. Cigada, G. Rondelli, R. Chiesa, R. Giardino, G. Giavaresi, N. N. Aldini, P. Torricelli and B. Vicentini: Biomaterials, **20**(1999), 1587–1594.
- (46) N. Oliveira, C. Moura, D. Z. Barbosa, D. Mendonça, L. Cooper and G. Mendonça: Mater. Sci. Eng. C33(2013), 1958–1962.
- (47) E. M. Szesz, G. B. Souza, G. G. Lima, B. A. Silva, N. K. Kuromoto and C. M. Lepienski: J. Mat. Sci; Mat. Med., 25 (2014), 2265–2275.
- (48) H. Habazaki, M. Uozumi, H. Konno, K. Shimizu, P. Skelton and G. E. Thompson: Corros. Sci., 45(2003), 2063–2073.
- (49) Z. J. Liu, X. Zhong, J. Walton and G. E. Thompson: J. Electrochem. Soc., 163 (2016), E75–E82.
- (50) R. N. Wenzel: J. Phys. Colloid Chem., 53(1949), 1466–1467.
- (51) D. J. Langton, S. S. Jameson, T. J. Joyce, J. N. Gandhi, R. Sidaginamale, P. Mereddy, J. Lord and A. V. F. Nargol: J. Bone Joint Surg. Br, 93(2011), 1011–1016.
- (52) M. Bryant, M. Ward, R. Farrar, R. Freeman, K. Brummitt and J. Nolan: A. Nevill, Wear, **301**(2013), 226–233.
- (53) H. S. Hothi, A. K. Matthies, R. Berber, R. K. Whittaker, J. A. Skinner and A. J. Hart: J. Arthroplast, 29 (2014), 1313–1317.
- (54) T. C. Gascoyne, R. M. Dyrkacz, T. R. Turgeon, C. D. Burnell, U. P. Wyss and J. M. Brandt: J. Arthroplast, **29** (2014), 2049– 2052.
- (55) H. S. Hothi, R. Berber, A. C. Panagiotopoulos, R. K. Whittaker, C. Rhead, J. A. Skinner and A. J. Hart: Inter. Orthopaedics, 40(2016), 2247–2254.
- (56) K. C. Ilo, E. J. Derby, R. K. Whittaker, G. W. Blunn, J. A. Skinner and A. J. Hart: J. Arthroplast, **32**(2017), 1679–1683.
- (57) G. C. McKay, R. Macnair, C. MacDonald and M. H. Grant: Biomater., 17(1996), 1339–1344.
- (58) I. Polyzois, D. Nikolopoulos, I. Michos, E. Patsouris and S. Theocharis: J. Appl. Toxicol, **32**(2012), 255–269.
- (59) Q. Chen and G. A. Thouas: Mater. Sci. Eng., **R87**(2015), 1–57.
- (60) D. Bijukumar, A. Segu, J. Souza, X. J. Li, M. Barba, L. Mercuri, J. Jacobs and M. Mathew: Nanomedicine, 14(2018), 951–963.

に,産学官連携活動に従事.



 1987年 東北大学大学院工学研究科博士後期課程修了 (工学博士)
1987年 株式会社新日本製鐵
1993-1995年 Cambridge University 客員研究員
1999年 東北大学金属材料研究所助教授
2006年-現職
専門分野:金属組織学
◎相平衡や拡散を駆使した組織制御に取組み、エネル ギー材料・環境材料・生体材料等の研究を行うと共

正橋直哉