

Received: December 14, 2016 Accepted: March 14, 2017 Published: June 5, 2017

The Electrochemical Society of Japan

http://dx.doi.org/10.5796/electrochemistry.85.319 Electrochemistry, **85(6)**, 319–326 (2017)

**Technological Report** 

# 超高解像度電気化学顕微鏡の創成と応用

# 松岡 涼,<sup>a</sup> 青柳 重夫,<sup>a,\*</sup> 松本 尚志,<sup>a</sup> 松平 昌昭,<sup>a</sup> 高橋 康史,<sup>b,c</sup> 熊谷 明哉,<sup>d,e</sup> 井田 大貴,<sup>d</sup> 棟方 裕一,<sup>f</sup> 飯田 克彦,<sup>g</sup> 珠玖 仁,<sup>h</sup> 金村 聖志,<sup>f</sup> 末永 智一<sup>d,e,h</sup>

<sup>a</sup> 北斗電工株式会社(〒243-0801 神奈川県厚木市上依知上の原 3028)

- <sup>b</sup> 金沢大学理工学研究域電子情報学系(〒920-1192 石川県金沢市角門町)
- <sup>c</sup> JST さきがけ(〒332-0012 埼玉県川口市本町4-1-8)
- d 東北大学大学院環境科学研究科(〒980-8579 宮城県仙台市青葉区荒巻字青葉 6-6-11)
- e 東北大学原子分子材料科学高等研究機構(〒980-8577 宮城県仙台市青葉区片平 2-1-1)
- f 首都大学東京大学院都市環境科学研究科(〒192-0397 東京都八王子市南大沢1-1)

9株式会社ナノコントロール(〒176-0012東京都練馬区豊玉北4-11-10)

<sup>h</sup> 東北大学大学院工学研究科(〒980-8579 宮城県仙台市青葉区荒巻字青葉 6-6-11)

# Advanced Scanning Electrochemical Microscope System for High-Resolution imaging and Electrochemical Applications

# Ryo MATSUOKA,<sup>a</sup> Shigeo AOYAGI,<sup>a,\*</sup> Naoshi MATSUMOTO,<sup>a</sup> Masaaki MATSUDAIRA,<sup>a</sup> Yasufumi TAKAHASHI,<sup>b,c</sup> Akichika KUMATANI,<sup>d,e</sup> Hiroki IDA,<sup>d</sup> Hirokazu MUNAKATA,<sup>f</sup> Katsuhiko IIDA,<sup>g</sup> Hitoshi SHIKU,<sup>h</sup> Kiyoshi KANAMURA,<sup>f</sup> and Tomokazu MATSUE<sup>d,e,h</sup>

- <sup>a</sup> Hokuto Denko, 3028 Kamiechi Uenohara, Atsugi, Kanagawa 243-0801, Japan
- <sup>b</sup> Division of Electrical and Computer Engineering, Kanazawa University,
- Kakuma, Kanazawa, Ishikawa 920-1192, Japan
- <sup>c</sup> PRESTO, JST, 4-1-8 Hon, Kawaguchi, Saitama 332-0012, Japan
- <sup>d</sup> Graduate School of Environmental Stadies, Tohoku University, 6-6-11 Aramaki, Aoba-ku, Sendai, Miyagi 980-8579, Japan
- <sup>e</sup> WPI-Advanced Institute for Materials Research, Tohoku University,
- 2-1-1 Katahira, Aoba-ku, Sendai, Miyagi 980-8577, Japan
- f Graduate School of Urban Environmental Sciences, Tokyo Metropolitan University,
- 1-1 Minami-Ohsawa, Hachioji, Tokyo 192-0397, Japan
- <sup>9</sup> Nano Control, 4-11-10 Toyotama-kita, Nerima-ku, Tokyo 176-0012, Japan
- <sup>h</sup> Graduate School of Engineering, Tohoku University,
- 6-6-11 Aramaki, Aoba-ku, Sendai, Miyagi 980-8579, Japan
- \* Corresponding author: aoyagi@hokuto-denko.co.jp

### ABSTRACT

We developed three modes of high resolution scanning probe microscope system based on electrochemical principles, scanning ion conductance microscopy (SICM), scanning electrochemical microscopy-scanning ion conductance microscopy (SECM-SICM), and scanning electrochemical cell microscopy (SECCM). Firstly, a developed SICM system was constructed with a nanopipette filled with electrolyte solution as a probe. High resolution topographic images of NanoCulture<sup>®</sup>Plate with hexagonal chambers with 2 µm-width banks, electro-deposited PEDOT (poly(3,4-ethylenedioxythiophane)) film, and fixed human squamous cell carcinoma were captured by the SICM. Second, SECM-SICM was performed with a double-barrel carbon nanoprobe. The one barrel of the nanoprobe was filled with carbon and used for SECM apparatus, the other barrel was filled with electrolyte for SICM configurations. Using the SECM-SICM system, simultaneous topographic and electrochemical images of micro-band electrodes with 10 µm-width line and space, and a cathode site of corrosion in the aluminum die gusto with submicron spatial resolution were obtained. Thirdly, the SECCM featuring a nanopipette probe filled with LiCl electrolyte was applied for obtaining topographies and images of current activity of a LiFePO<sub>4</sub> electrode.

© The Electrochemical Society of Japan, All rights reserved.

Keywords : Scanning	Ion	Conductance	Microscopy,	Scanning	Electrochemical	Microscopy,	Scanning
Electrochemical Cell Microscopy, Nanoprobe							

# 1. 諸 言

1982 年に走査型トンネル顕微鏡 (scanning tunneling microscopy: STM)がIBM チューリッヒ研究所の Binning と Rohrer により発明されて以来<sup>1</sup>, この技術は急速な進歩を とげ, 今では原子を観測するだけではなく, 原子1 個を操

ることも可能となった.STMの関連技術である走査型電 気化学顕微鏡 (scanning electrochemical microscopy: SECM) は,STMや原子間力顕微鏡 (atomic force microscopy: AFM) と比較すると① 試料局所領域の化学反応に関する定量的 な情報を in situ で与える,② 局所領域に化学反応を誘起 できる,という特徴を有している. STMでは、電圧を印加した微小電極と電子伝導体であ る試料が1nm程度近づくと、トンネル電流が流れ始める。 トンネル電流が一定になるように微小電極を試料表面 上で走査することにより、試料表面の凹凸や原子像を 観測できる.STMがトンネル電流を検出するのに対し、 SECMでは電気化学反応を微小な電極表面で進行させ、 電極--試料間に存在する電気化学活性種の検出を可能とす る点で異なる.

SECMのプローブ電流は微小電極直下の試料部位の電 気化学活性種(導電性,絶縁性)を反映する.よって, SECMでは,試料表面が平坦な場合には,電極間距離を 一定に保持しながら微小電極を面方向に走査すると,試 料表面の電極反応活性の分布を与える電流像を得ること ができる.

SECMの局所領域の測定例としては、細胞<sup>2</sup>,初期胚<sup>3,4</sup>, DNA<sup>5</sup>,腐食<sup>6,7</sup>等が挙げられる.従来のSECMの解像度は 微小電極の電極径により決まるので、STMやAFMより解 像度が悪いことが課題である.解像度の向上には、電極 の微細化と電極-試料間距離の制御が求められている<sup>8</sup>. 解像度の向上を目的として、サブミクロンオーダの電極 も報告されている<sup>9,10</sup>.また、電極-試料間距離を一定に保 つ制御システムとして、原子間力顕微鏡 (AFM)<sup>11,12</sup>、シア ホース<sup>13-15</sup>、インピーダンス<sup>16,17</sup>による電極の位置を制御 する方式が報告されている.

今回開発した解像度の向上を目指した超高解像走査型 度電気化学顕微鏡は、従来報告してきた SECM と次の点 で異なる.(i) 我々が報告してきた SECMの画像は、距離 制御機構を用いずに高さ一定モードでの報告が多かったが、 超高解像走査型電気化学顕微鏡は、イオン電流のフィード バック制御による距離制御機構を採用した (Fig. 1).(ii) 我々が SECM の報告に用いてきた微小電極の電極径は 5-20 µm の白金等であったが、本論文ではカーボンナノ電極 とナノピペットから成る複合ナノプローブを用いた.超高 解像度走査型電気化学顕微鏡にイオン電流の制御機構と カーボンナノ電極を用いることで、従来の SECM の解像 度のミクロンオーダと比較して、サブミクロンオーダの高 解像度な電気化学イメージングを目指した.



**R**<sub>P</sub>: Nanopipette Resistance

**R**<sub>AC</sub>: Access Resistance

Figure 1. (Color online) Schematic view of scanning ion conductance microscopy (SICM).

生細胞表面の微小構造や化学物質の濃度変化が,生細胞の生理学的に重要な役割を果たしている.そのため,生細胞表面の微小構造の形状測定は,細胞機能を理解する上で重要である<sup>18</sup>.一般的な光学顕微鏡では,細胞を生理的条件下で観察することが可能であるが,200 nm 程度の空間分解能である.電子顕微鏡はナノメートルスケールの空間分解能で観察が可能であるが,生理的条件下での観察ができない<sup>18</sup>.ナノピペットを用いた非接触計測法である走 査型イオンコンダクタンス顕微鏡 (scanning ion conductance microscopy: SICM)を用いると,光学顕微鏡より高い空間 分解能でかつ生理的条件下での観察が可能である.

SICM は、ナノピペットに挿入した Ag/AgCl 線と、測 定液中に配置した Ag/AgCl 電極間に電圧を印加すること により発生するイオン電流を測定する (Fig. 1)<sup>19,20</sup>. イオ ン電流は、ナノピペット先端を移動するイオン量に依存 する<sup>2</sup>. Figure 1 に示すように、ナノピペットが細胞に近 接すると空間的に移動するイオン量が阻害されてイオン 電流が減少する<sup>2,18</sup>. SICM では、開口径は 10-100 nm のナ ノピペットを用いているので、50nm 程度の空間分解能を 有する高解像度イメージングが可能である. また, SICM のイオン電流の距離制御機構には、ホッピングモードを 採用した<sup>21,22</sup>. ホッピングモードでは, ナノピペットを試 料の接近によるイオン電流の減少が起こらない地点から アプローチさせ、電流値が0.5-1%減少した基準値に達し た位置のZ座標を記録後、任意の高さまでナノピペット を引き上げ、次のX、Y座標の決定を繰り返すことで、 細胞の形状イメージを得ることができる<sup>8</sup>. このホッピン グモードを採用することで、ナノピペットを試料と接触 することなく、接近させることができるので、細胞を生 理的条件下で観察することが可能となる.

SICMの測定例としては、生細胞(Hela 細胞,CHO 細胞,MCF-7 細胞,C2C12 細胞)の表面形状測定<sup>22</sup>,ヒト 扁平上皮癌細胞(A431)へ細胞分裂等の形態変化を付与す る上皮成長因子(Epidermal Growth Factor: EGF)を添加後 の連続した形態測定<sup>23</sup>、ウイルス様粒子と細胞表面の相互 作用の評価<sup>24</sup>等が挙げられる。

従来の電気化学測定法では、試料全体を電解液に浸漬 する必要がある。SECMでは、金属電極をumオーダに微 細化したプローブを用いることで、局所領域における電 気化学反応が測定可能である.しかし,試料全体が浸 漬しているために, 電気化学反応に寄与する電気化学 活性種が半球状に拡散し、試料表面で起こる反応性を定 量的に切り出して測定することは困難である25. そこで, Unwin らは、プローブとして参照極と電解液を充填した ガラスキャピラリーを用い, 試料表面とプローブ表面で 形成されるメニスカス(電気化学セル)を介して試料表 面における局所的な電気化学反応を捉えることができる 走査型電気化学セル顕微鏡 (scanning electrochemical cell microscopy: SECCM)を開発した。SECCMにより試料全体 を測定液に浸すことなく測定が可能となり、メニスカス を介することにより、電気化学種の拡散を抑えることが 可能となった。SECCMを用いて、AI合金の電気化学活性 の不均一性の評価<sup>26</sup>,高配向熱分解黒鉛 HOPG (Highly Oriented Pyrolytic Graphite)の酸化被膜の測定<sup>27</sup>, Ptナノ粒 子の結晶方位による反応速度の相違の評価28が報告され ている.

Unwinらの SECCM に用いたガラスキャピラーの開口径 は 300 nm-1 µm であった.一方,我々は、SECCM の更な る高解像度化を実現するために、ガラスキャピラリーを 尖鋭化し、電解液を充填した開口径が 10-100 nm のナノピ ペットをプローブとして利用し、リチウムイオン2 電池 の電極表面でおこるイオンの挿入・脱離過程を、メニス カスを介して評価可能なナノ電気化学セル顕微鏡 (nanoSECCM)の開発に成功した<sup>25,29</sup>. Figure 2 に示すよう に、メニスカス部分に電解液が存在し、試料基板の局所 領域の電気化学反応を観測できることが nanoSECCM の特 徴である.nanoSECCMでは、電解液を充填した開口径が 100 nm のナノピペットと試料の間に測定液のメニスカス を形成し、リチウムイオンの挿入脱離に伴う局所的な各 測定点の電流測定が可能となった<sup>29</sup>. また、このとき、作 用極として供試した LiFePO4 合剤電極は導電性である.

本論文では、以下に開発した3機種の超高解像度走査 型電気化学顕微鏡の概要及びその応用について記す.

① SICM では,プローブに電解液を充填したナノピペットを用いたイオン電流のフィードバックシグナルによる 試料の高解像度の形状イメージングを行った.

② SECM-SICMでは、SECM 測定のカーボンナノ電極と SICM 測定のナノピペットから構成される複合ナノプ ローブ (ダブルバレル型ナノプローブ)を作製し、電気 化学イメージと形状イメージを同時取得可能な SECM-



Figure 2. (Color online) Schematic view of nano scanning electrochemical cell microscopy (nano SECCM).

SICMシステムを開発した. ③ nanoSECCMでは、局所形状とリチウムイオンの脱挿 入の同時イメージングを行った.

#### 2. 実験

# 2.1 走査型イオンコンダクタンス顕微鏡 (SICM) 2.1.1 電気化学セル

ナノピペットは、ポリシリケイトガラスキャピラリー (外径 1.0 mm,内径 0.58 mm Harvard Apparatus 30-0020)を  $CO_2 \cup -$  ザープラー (Sutter P-2000)により加熱しながら伸 ばして作製した。開口径 100 nm 程度のナノピペット<sup>2</sup>内 に Ag/AgCl線を挿入後、電解液 (0.1 mol/L KCl)を充填し、 このプローブをイメージングに用いた。

Figure 1 に示すようにナノピペットに挿入された Ag/ AgCl 線とセル内に Ag/AgCl 電極を配置した.ナノピ ペット外の Ag/AgCl 電極に対してナノピペット内の Ag/ AgCl 線に 0.2 V の電位を印加し, SICM の測定を行った. SICM の形状イメージ試料としては,ピッチ幅 2 µm NanoCulture<sup>®</sup>Plate (JSR Life Sciences NCP-L-MH), ITO 電 極上に重合させた導電性特性を有する PEDOT(poly(3,4ethylenedioxythiophane)) 電解重合膜,ヒト扁平上皮癌細胞 (A431)を選定した.

PEDOT 電解重合膜の重合条件を次に記す.作用極: ITO 電極,対極:Pt,参照極:Ag/AgNO<sub>3</sub>,モノマー: 0.1 mol/L EDOT(3,4-ethylenedioxythiophene),支持電解質: 0.1 mol/L (TEA(triethanolamine))ClO<sub>4</sub>,溶媒:アセトニト リル,電流密度:1mA/cm<sup>2</sup>,電解時間:5分.

#### 2.1.2 装置構成

SICMの装置構成を Fig. 3 に示す. 高速応答で微小電流 測定及び電位制御を行う SICM-IV コンバータ(北斗電工 製), ナノメートルレベルでナノピペットのアプローチを 行う Z 軸ピエゾステージ(ナノコントロール ストロー ク:20 µm), XY 方向に試料を走査する XY 軸ピエゾス テージ(ナノコントロール ストローク:30 µm), 粗動 でナノピペットの位置制御を行う Z 軸ステッピングモー タ(神津精機 XA10F-RI-R:移動範囲±12.5 mm)から構成 されている.



Figure 3. (Color online) Schematic view of scanning ion conductance microscopy.

IV コンバータ, ピエゾステージ及びステッピングモー タの制御, プローブのフィードバック制御, データ収集は, FPGA (field programmable gate array) ボード (National Instruments NI-7841)を搭載したパソコン (エプソン AT992E) により行った. 除振台 (明立精機 AYN-1007K4)の上に, SICMを収納したシールドケース (北斗電工HS-103)を設 置した.

2.1.3 ナノピペットのアプローチと走査

Z軸ステッピングモータの稼働面にZ軸ピエゾステージ を固定することにより、ステッピングモータとピエゾス テージの同時稼働を可能とした.ナノピペットのアプ ローチを次に記す<sup>2,20</sup>.(i) Z軸ステッピングモータを用いて、 ナノピペットを試料近傍に近接させる.(ii) イオン電流が 0.5–1%の減少を観測後、Z軸ピエゾステージによりナノピ ペットを上昇させ、試料の近接によるイオン電流の減少が 起こらない位置まで戻す.(iii) 20 nm/msの速度で、ナノ ピペットを試料へアプローチし、イオン電流の減少が0.5– 1%に達した地点のZ座標を記録する、(iv) ナノピペットを 任意の高さまで引き上げ、X 方向へピエゾステージにより 試料を 230 nm 移動させる.そのときの移動速度は、 39 μm/sとなる.測定点ごとに(i)-(iii)を繰り返すことで、 非接触で、試料の形状イメージを得ることができる.

## 2.2 走査型電気化学イオンコンダクタンス顕微鏡 (SECM-SICM)

#### 2.2.1 電気化学セル及び装置構成

θ型クオーツピペットの片方を SECM 測定用のカーボン ナノ電極、もう一方を SICM 測定用のナノピペットとした 複合ナノプローブ(ダブルバレル型ナノプローブ)を SECM-SICMに用いた.複合ナノプローブの作製法を記す<sup>2</sup>. (i) θ型クオーツガラス管(外径 1.2 mm,内径 0.9 mm, SUTTER QT120-90-7.5)をCO<sub>2</sub>レーザープラーにより細尖 化し、θ型クオーツピペットを作製した.(ii) θ型クオーツ ピペットの片側に、ブタンガスを注入しながら先端部を加 熱し、焼成カーボンを形成後、Ag線を挿入し焼成カーボ ンとの導通を確保したカーボンナノ電極を作製した.この プローブを SECM の電気化学イメージグに用いた.(iii)も う一方のナノピペット内に Ag/AgCl線を挿入後、電解液 を充填し、このナノピペットを形状イメージグに用いた.

SECMの測定では、電解液にメディエータとして、 フェロセンメタノール (FMA) (Aldrich) が 1.0 mmol/Lとな るように調整した. セル内に複合ナノプローブと Ag/ AgCl電極を配置した. Ag/AgCl電極に対してカーボンナ ノ電極に 0.5 V vs. Ag/AgClの電位を印加して SECMの測 定を、ナノピペット外の Ag/AgCl電極に対してナノピ ペット内の Ag/AgCl線に 0.2 V vs. Ag/AgClを印加し、 SICMの測定を同時に行った.

SECM-SICM の試料としては、Dropsens 製ピッチ幅 10µm Au 櫛形電極(材質: ガラス), アルミダイカスト 12 (ADC12) (Al, Cu, Si, Mg等を含む), Hela 細胞を選 定した.

SECM-SICM の装置構成では, Fig. 3 の装置構成に SECM-IV コンバータを付加した.

2.2.2 複合ナノプローブのアプローチと走査

SECMは試料表面の電気化学特性を評価できる測定法である。SECMの解像度は、プローブの電極径と電極--試

料間距離に依存する.SECMでは、微小電極直下の試料 部位の電気化学活性種(導電性,絶縁性)によりプロー ブ電流が増減するため、電極-試料間の距離制御は困難で ある.一方、SICMから得られるイオン電流からナノピ ペットと試料との正確な位置情報が得られる.そこで、 「2.1.3 ナノピペットのアプローチと走査」で記したナノピ ペットのイオン電流の減少に基づくアプローチ法で複合 ナノプローブを試料に最接近させる.その後、カーボン ナノ電極により、電気化学測定を行う.この距離制御技 術を基に、複合ナノプローブをXY方向に走査することで、 試料の電気化学イメージと形状イメージを同時に得るこ とができる.

# 2.3 ナノ電気化学セル顕微鏡 (nanoSECCM) 2.3.1 電気化学セル及び装置構成

nanoSECCMのプローブであるナノピペットは、SICM と同じ方法で作製した。開口径 100 nm 程度のナノピペッ ト内に Ag/AgCl 線を挿入後,電解液 (3 mol/L LiCl)を充 填し,このナノピペットを nanoSECCM による局所的な電 池材料表面の充放電特性の評価に用いた<sup>29</sup>.

Figure 2に示すように、ナノピペットを試料のLiFePO4 合剤電極<sup>29</sup>と接触させて形成したメニスカスを電気化学 セルとして利用した.ナノピペット内のAg/AgCl電極に 対してLiFePO4 合剤電極に0.65 V vs. Ag/AgClを印加する とメニスカスを形成している電解液(3 mol/L LiCl)からLi イオンをLiFePO4 合剤電極へ挿入することができる.こ のことにより、nanoSECCMによる電極材料表面での充放 電特性と形状イメージを同時に得ることができる.

nanoSECCMの装置構成では, Fig. 3の装置構成の IV コンバータの代替としてパッチクランプ用の電流増幅器 (Axon Instruments MultiClamp700B)を用いた.

2.3.2 ナノピペットのアプローチ

ナノピペット内のAg/AgCl電極に対して0.65Vの電圧 を印加した LiFePO₄ 合剤電極に 20 nm/ms でナノピペット を近接させた. Figure 2に示すように, LiFePO4 合剤電極 とナノピペットのメニスカスを介した接触により観測さ れる容量電流をトリガーシグナルとして、 ナノピペット のアプローチを停止した. この地点のZ座標を記録する. 容量電流が収まるまで待った後に、リチウムイオンの挿 入に起因する電流を測定した<sup>29</sup>.次に、ナノピペットを 20 nm/ms, 4 µm 引き上げ, 次の測定点 (パラメータとし て指定したXまたはY方向の移動距離)における電流を 同様に計測した.このアルゴリズムに基づき、ナノピ ペットをXY方向に走査することで、LiFePO4合剤電極の 局所的な酸化電流イメージを得ることができる.また、接 触により観測される容量電流をトリガーシグナルとして, ナノピペットのアプローチが停止したZ座標を記録するこ とにより、形状イメージを同時に得ることができる.

#### 3. 結果及び考察

#### 3.1 走査型イオンコンダクタンス顕微鏡 (SICM)

Au スパッタ1分,高速真空モード,加速電圧 500 kV の 条件で,日本電子製 JSM-6510LV により,撮影したピッチ 幅 2 μm NanoCulture<sup>®</sup>Plate の SEM 写真を Fig. 4(a) に示す. 電解液 0.1 mol/L KCl,ナノピペット内の Ag/AgCl 電極に 0.2 V vs. Ag/AgClを印加した条件での,走査範囲 5  $\mu$ m × 5  $\mu$ m 及び 2  $\mu$ m × 2  $\mu$ m に拡大した SICM による Nano-Culture<sup>®</sup>Plate の形状イメージを Figs. 4(b), (c) に示す. SEM による写真とほぼ同一のピッチ幅 2  $\mu$ m マイクロハニカムの形状の正確なイメージ画像を SICM により得ることができた.



**Figure 4.** Scanning electron micrograph (a), SICM topography image (b), (c) of NanoCulture<sup>®</sup>Plate with hexagonal chambers with 2µm-width banks. Image sizes are  $5 \mu m \times 5 \mu m$  (b),  $2 \mu m \times 2 \mu m$  (c). SICM electrode was held at 0.2 V versus a reference Ag/AgCl electrode in 0.1 mol/L KCl.

今回開発した SICM により, 走査範囲 30 µm × 30 µm, 10 µm × 10 µm, 5 µm × 5 µm の順次拡大した PEDOT 電解 重合膜の形状イメージを Fig. 5 に示す. SICM により, 測 定溶液中で試料に非接触で PEDOT 電解重合膜の形状を評 価することが可能であった.

また,ヒト扁平上皮癌細胞(A431)の光学顕微鏡写真を Fig. 6(a) に,SICMによる走査範囲 30 µm × 30 µm の A431 細胞の形状イメージを Fig. 6(b) に示す.光学顕微鏡写真 と比較して,SICMの方が A431 細胞の 3 次元形状を高い 精度で明確にイメージングすることができた.

## 3.2 走査型電気化学イオンコンダクタンス顕微鏡 (SECM-SICM)

SECM-SICM で用いた複合ナノプローブのデジタル写真 及び SEM 写真(日本電子製 Neoscope JCM-6000)を Fig. 7 に示す. Au スパッタ1分,高速真空モード,加速電圧 15 kV の条件で,複合ナノプローブの SEM 写真を撮影し た. 複合ナノプローブの外径はほぼ 200 nm であった (Fig. 7(b)).

SECM-SICM の基本性能をピッチ幅  $10 \mu m$  の Au 櫛形 電極で検証した。複合ナノプローブのナノピペット内 の Ag/AgCl 電極とセル内の Ag/AgCl 電極間に 0.2 V vs. Ag/AgClを印加して得た SICM による Au 櫛形電極の形 状イメージを Fig. 8(a) に,カーボンナノ電極に 0.5 V vs. Ag/AgClを印加して得た SECM の電気化学イメージを Fig. 8(b) に示す。メディエータは 1.0 mmol/L FMA を用い た、導電体の Au 上のメディエータの酸化還元によるプ ローブ電流の増加及び絶縁性のガラス基板上のプローブ電



**Figure 5.** SICM topography images of electrodeposited PEDOT (poly(3,4-ethylenedioxythiophane)) film in 0.1 mol/L KCl. Image sizes are  $30 \,\mu\text{m} \times 30 \,\mu\text{m}$  (a),  $10 \,\mu\text{m} \times 10 \,\mu\text{m}$  (b),  $5 \,\mu\text{m} \times 5 \,\mu\text{m}$  (c). SICM electrode was held at 0.2 V versus a reference Ag/AgCl electrode.



Image size  $30 \times 30 \ \mu m$ 





**Figure 7.** SECM-SICM probe. Digital photography (a), scanning electron micrograph (b).

Electrochemistry, 85(6), 319-326 (2017)



**Figure 8.** Micro-band electrodes with 10  $\mu$ m-width line and space in topography (a), electrochemical image (b) in 1.0 mmol/L FcCH<sub>2</sub>OH + 0.1 mol/L KCl. Scan ranges are 30  $\mu$ m × 30  $\mu$ m. The SECM and SICM probes were held at 0.5 and 0.2 V versus a reference Ag/AgCl electrode.



Figure 9. Schematic view of corrosion reaction.



**Figure 10.** Aluminum die gusto in topography (a), electrochemical (b) image after dipping in 1.0 mmol/L FMA+2.67% AlCl<sub>3</sub>. Scan ranges are 5  $\mu$ m × 5  $\mu$ m. The SECM and SICM probes were held at 0.5 and 0.2 V versus a reference Ag/AgCl electrode.

流の減少が観測された.よって,作製したカーボンナノ電 極が SECM プローブとして機能していることが明らかと なった.また,SECM-SICM により,試料の電気化学イ メージと形状イメージを同時に得ることを確認できた.

SECM-SICMにより、アルミダイカスト (ADC12)の腐 食特性を検証した.腐食反応の概要をFig.9に示す. ADC12表面に局部腐食が生じると、アノードサイトで  $k A l \rightarrow A l^{3+} + 3e^{-} の反応により A l が溶解する。電子は、$ 周辺のカソードサイトに移動し、 $O_2 + 2H_2O + 4e^- \rightarrow$ 4OH-の反応により、酸素が還元される.メディエータの FMA が測定液に含まれている場合,複合ナノプローブの カーボンナノ電極に 0.5 V vs. Ag/AgClを印加されている ので、カーボンナノ電極では、FMA  $\rightarrow$  FMA<sup>+</sup> + e<sup>-</sup>の酸化 反応が、カソードサイトでは、 $FMA^+ + e^- \rightarrow FMA$ の還 元反応が起きフィードバックにより、プローブ電流が増 加する.よって、ADC12上のカソード反応活性を検出で きる. ADC12を1.0 mmol/L FMAを含む2.67% AlCl<sub>3</sub>測定 液に4,4.5,5,6,7時間浸漬後の走査範囲5×5µmのSICM による形状イメージを Fig. 10(a) に, SECM による電気化 学イメージを Fig. 10(b) に示す. 4時間と7時間浸漬後の

ADC12の SICMの形状イメージ (Fig. 10(a))を比較すると, アノードサイトのAl → Al<sup>3+</sup> + 3e<sup>-</sup>の溶解に伴い凹部が増加した.一方,4時間と7時間浸漬後のADC12のSECM の電気化学イメージ (Fig. 10(b))を比較すると,カソード サイトの形状イメージはほとんど変化しなかったが,カ ソードサイトでは,FMA<sup>+</sup> + e<sup>-</sup> → FMAの還元反応と共 役して起きるFMA → FMA<sup>+</sup> + e<sup>-</sup>の酸化反応によるプ ローブ電流の増加を観測することができた.SECM-SICM によって,ADC12のサブミクロンオーダのカソードサイ トの検出が可能であった.

4%パラホルムアルデヒドで固定した HeLa 細胞の SICM による形状イメージを Fig. 11(a)に, SECM による電気化 学イメージを Fig. 11(b) に示す.メディエータとして用い た疎水性の FMA は細胞膜を透過可能であり,電極が細胞 表面上にあるとき,基板よりもブロッキング効果が弱い. そのため Hela 細胞上では基板上よりも高いプローブ電流 となり,SECM-SICM により,Hela 細胞の形状と電気化学 イメージ画像を同時に得ることができた.

以上の結果より、複合ナノプローブのナノピペット (SICM)から得られるイオン電流を用いて、ナノピペット



**Figure 11.** Hela cell in topography (a), electrochemical (b) image in 1.0 mmol/L FcCH<sub>2</sub>OH + PBS. Scan ranges are  $30 \,\mu\text{m} \times 30 \,\mu\text{m}$ . The SECM and SICM probes were held at 0.5 and 0.2 V versus a reference Ag/AgCl electrode.

と試料間の距離制御を行うと同時に試料の形状イメージ を得ることができた.また,複合ナノプローブのカーボ ンナノ電極 (SECM)により得られるプローブ電流により, 電気化学イメージも同時に得ることができた.

#### 3.3 ナノ電気化学セル顕微鏡 (nanoSECCM)

リチウムイオン2次電池の高性能化(高速充放電特性 と長期のサイクル安定性)を実現する上で,エネルギー 密度が高くかつ反応性が均一な電極を作製する必要があ る.そのための知見として,ナノメートルスケールでリ チウムイオンの脱離・挿入に起因する電流応答を直接に 評価する方法が求められている.nanoSECCMは,ナノピ ペットの先端と試料表面で形成される微小電気化学セル 構造を用いることで,局所的な電池の反応性を評価する ことが可能である.また,ナノピペットを走査すること で得られる電流応答をマッピングすることで電極表面の リチウムイオンの脱離・挿入に関する電流応答分布イ メージを取得できる.このイメージング技術を用いるこ とで,電極表面の充放電反応の均一性を評価できること が期待されている.

電極表面の電流分布イメージング例として、リチウム イオン2次電池の正極として用いられるLiFePO4合剤電極 の評価を行った. 合剤電極は、AIや銅箔などの集電体に、 電極活性物質 (LiFePO<sub>4</sub>),活性物質を固定するためのバイ ンダー,電子伝導性を補助する導電助剤が混合されたスラ リーを塗布し、乾燥させることで作製する. nanoSECCM で取得した LiFePO<sub>4</sub> 合剤電極の形状 (a) と電流応答 (b) のイ メージを Fig. 12 に示す. 形状イメージ (a) から, 試料表面 に粒子の点在が確認された.この結果は、過去の文献29 と一致しており、観測された粒子はLiFePO4の二次粒子で あり、その周りを導電助剤とバインダーが覆っているもの と考えられる. また, nanoSECCM の電流応答像は, LiFePO<sub>4</sub>からリチウムイオンが脱離する電位 (0.65 V vs. Ag/AgCl)を印加し、得られた電流応答を画像化したもの であり、電流応答が高い領域はリチウムイオンの脱離がお こり、そのイオン伝導の経路が集電体まで確保されている ことを示唆している。形状イメージ(a)の右下部分でリチ ウムイオンの脱離応答に起因する電流が捉えていることか ら、この粒子は試料表面でリチウムイオンの脱離が起こり、 電流値が観測されている。一方、中央部の形状イメージか ら確認される粒子は、電流応答をほぼ示していないことか ら, 電極内部に存在している二次粒子もしくは, 伝導経路



**Figure 12.** (Color online) Topography and current activity of a LiFePO<sub>4</sub> electrode. Simultaneous SECCM topography (a), current (b) images. Scan ranges are  $10 \,\mu m \times 10 \,\mu m$ . The substrate potential was +0.65 V versus Ag/AgCl quasi-reference counter electrode.

が遮断された二次粒子を形状として観測している,イオンの脱離反応は起こっているものの伝導経路が内部抵抗により低い電流応答として観測されているなどの要因が考えられる.このように,nanoSECCMを用いることで,電極表面での活物質反応の不均一性を可視化が可能となり,均一な応答を示す電極試料の評価につながることが期待できる.

## 4. まとめ

本論文では、以下に開発した3機種の超高解像度走査 型電気化学顕微鏡を検証した結果をまとめる.

 
 1) 走査型イオンコンダクタンス顕微鏡 (SICM) を用いて、次に示す試料の高解像の形状イメージングが可能であった。(i) ピッチ幅2μm NanoCulture<sup>®</sup>Plate の1μm 程度のハニカム格子、(ii) 測定溶液中で試料に非接触条件での導電特性を有する PEDOT (poly(3,4-ethylenedioxythiophane)) 電解 重合膜、(iii) ヒト扁平上皮癌細胞(A431).

2) 走査型電気化学イオンコンダクタンス顕微鏡 (SECM-SICM) を用いて,次に示す試料の SECM のカーボンナノ 電極と SICM 測定のナノピペットから構成される複合ナノ プローブにより試料の電気化学イメージングと形状イ メージングが可能であった.

(i) ピッチ幅 10µmの Au 櫛形電極,(ii) アルミダイカスト の浸漬時間の経過ともに凹部とプローブ電流が増加する 腐食の進行,及びアルミダイカストのサブミクロンオー ダのカソードサイトの検出,(iii)メディエータとして用い た疎水性フェロセンメタノールの HeLa 細胞の細胞膜透過 性及び形状.

3) ナノ電気化学セル顕微鏡 (nanoSECCM) を用いて,LiFe-PO<sub>4</sub> 合剤電極の形状イメージとリチウムイオンの挿入に 伴う酸化電流イメージが同時に得られること.

#### 謝 辞

本開発成果は,平成24年度より科学技術振興機構(JST) 先端計測分析技術・機器開発プログラム(平成27年度よ り日本医療研究開発機構(AMED)が実施する医療分野研 究成果展開事業 先端計測分析技術・機器開発プログラ ムに移行),先端的低炭素化技術開発 ALCA:蓄電デバイ ス,JST さきがけ,及び科学研究費補助金(16H06042, 15H03542,16H00885,15H05422,15K13263,16H00885),の 一環として推進されました。

## 文 献

- 1. G. Binning and H. Rohrer, Helv. Phys. Acta, 55, 726 (1982).
- Y. Takahashi, Y. Hirano, T. Yasukawa, H. Shiku, H. Yamada, and T. Matsue, Langmuir, 22, 10299 (2006).
- H. Shiku, T. Shiraishi, H. Ohya, T. Matsue, H. Abe, H. Hoshi, and M. Kobayashi, *Anal. Chem.*, 73, 3751 (2001).
- S. Aoyagi, Y. Utsumi, M. Matsudaira, H. Yamada, T. Kachi, H. Shiku, H. Abe, H. Hoshi, and T. Matsue, *Bunseki Kagaku*, 55, 847 (2006).
- 5. B. Liu and A. J. Bard, J. Phys. Chem., 109, 5193 (2005).
- 6. K. Fushimi and M. Seo, Zairyo-to-Kankyo, 46, 797 (1997).
- 7. S. Aoki, T. Taniguchi, and J. Sakai, Zairyo-to-Kankyo, 64, 414 (2015).
- 8. Y. Takahashi, H. Shiku, and T. Matsue, *Electrochemistry*, 80, 271 (2012).
- 9. J. L. Conyers and H. S. White, Anal. Chem., 72, 4441 (2000).
- 10. P. Sun, Z. Zhang, J. Guo, and Y. Shao, Anal. Chem., 73, 5346 (2001).
- 11. H. Shin, P. J. Hesketh, B. Mizaikoff, and C. Kranz, Anal. Chem., 79, 4769 (2007).
- 12. K. Maruyama, H. Ohkawa, S. Ogawa, A. Ueda, O. Niwa, and K. Suzuki, Anal.
- Chem., 78, 1904 (2006).
   D. Oyamatsu, Y. Hirano, N. Kanaya, Y. Mase, M. Nishizawa, and T. Matsue, Bioelectrochem., 60, 115 (2003).
- 14. H. Yamada, M. Ogata, and T. Koike, Langmuir, 22, 7923 (2006).
- Y. Takahashi, T. Miyamoto, H. Shiku, R. Asano, T. Yasukawa, I. Kumagai, and T. Matsue, *Anal. Chem.*, 81, 2785 (2009).
- R. T. Kurulugama, D. O. Wipf, S. A. Takacs, S. Pongmayteegul, P. A. Garris, and J. E. Baur, *Anal. Chem.*, 77, 1111 (2005).
- 17. G. Baril, G. Galicia, C. Deslouis, N. Pebere, B. Tribollet, and V. Vivier,

J. Electrochem. Soc., 154, C108 (2007).

- P. K. Hansma, B. Drake, O. Marti, S. A. Gould, and C. B. Prater, *Science*, 243, 641 (1989).
- Y. E. Korchev, C. L. Bashford, M. Milovanovic, I. Vodyanoy, and M. J. Lab, *Biophys. J.*, **73**, 653 (1997).
- 20. H. Ida, Y. Takahashi, H. Shiku, and T. Matsue, Surf. Sci., 36, 313 (2015).
- P. Novak, C. Li, A. I. Shevchuk, R. Stepanyan, M. Caldwell, S. Hughes, T. G. Smart, J. Gorelik, V. P. Ostanin, M. J. Lab, G. W. J. Moss, G. I. Frolenkov, D. Klenerman, and Y. E. Korchev, *Nat. Methods*, 6, 279 (2009).
- Y. Takahashi, Y. Murakami, K. Nagamine, H. Shiku, S. Aoyagi, T. Yasukawa, I. Kumagai, M. Kanzaki, and T. Matsue, *PCCP*, **12**, 10012 (2010).
- Y. Takahashi, K. Ito, X. W. Wang, Y. Matsumae, H. Komaki, A. Kumatani, K. Ino, H. Shiku, and T. Matsue, *Elctrochemistry*, 82, 331 (2014).
- J. Gorelik, A. Shevchuk, M. Ramalho, M. Elliott, C. Lei, C. F. Higgins, M. J. Lab, D. LKlenerman, N. Krauzewicz, and Y. Korchev, *Proc. Natl. Acad. Sci.* U.S.A., 99, 16018 (2002).
- Y. Takahashi, A. Kumatani, H. Inomata, H. Shiku, and T. Matsue, *Energy Device*, 2, 66 (2015).
- C. G. Williams, M. A. Edwards, A. L. Colley, J. V. Macpherson, and P. R. Unwin, *Anal. Chem.*, 81, 2486 (2009).
- A. G. Guell, N. Ebejer, M. E. Snowden, J. V. Mcpherson, and P. R. Unwin, J. Anal. Chem. Soc., 134, 7258 (2012).
- S. C. S. Lai, P. V. Dudin, J. V. Macpherson, and P. R. Unwin, *J. Anal. Chem. Soc.*, 133, 10744 (2011).
- Y. Takahashi, A. Kumatani, H. Munakata, H. Inomata, K. Ito, K. Ino, H. Shiku, P. R. Unwin, Y. Korchev, Y. E. Korchev, K. Kanamura, and T. Matsue, *Nat. Commun.*, 5, 331 (2014).