走査型蛍光X線顕微鏡による 100 nm 元素分析

渡辺紀生[®]、<u>青木貞雄</u>[®]、大東琢治[®]、松原純一[®]、奥野憲一郎[®]、高野秀和^b、竹内晃久^b、鈴木芳生^b [®]筑波大学物理工学系、^b高輝度光科学研究センター

背景: BL20XU はビームラインの長さが約 250 m あることから、広い空間コヒーレンス領域が利 用できる。ゾーンプレートを用いた場合には、 その全面をコヒーレントに照明できるため、ほ ぼ回折限界の 100 nm 程度の集光スポットが得ら れている¹⁾。このマイクロビームを利用して、走 査型微分位相コントラスト顕微鏡も構築されて いる²⁾。本研究では、これらの顕微鏡システム を利用して走査型蛍光 X 線顕微鏡を構築し、半 導体材料、生物試料等の元素マッピングを100 nm 分解能で行うことを目的とした。そして、 β -FeSi2、赤血球、好酸性光合成細菌 (Acidiphilium rubrum)の元素分析を行った。

光学系: 実験は BL20XU の走査型X線顕微鏡装 置において 9.7 keV X線を用いて行った。図1 に実験のレイアウトを示す。集光素子として、 Ta 製ゾーンプレートを用いた。ゾーンプレート の仕様は、直径 155 µm, 最外輪帯幅 0.1 µm で、 回折限界の理論分解能は 0.12 µm となる。ゾー ンプレート1次光以外の次数の回折光をカット するために直径 20 µm のピンホールを OSA (Order Sorting Aperture)として用いた。また、ゾーン プレートの0次透過光をカットするために、エ ポキシ樹脂に直径 30 um の金のワイヤーを埋め 込んだセンターストップをゾーンプレート手前 にセットした。入射X線及び透過X線モニター はイオンチェンバーで行った。試料からの蛍光 X線測定には、SDD (Silicon Drift Detector) を試料から 10 mm の距離に置いた。また、ピン ホールホルダーに光学顕微鏡を設置し、試料を モーターステージで上に移動させると光学顕微 鏡で試料位置調整が行えるようにした。

図2にタンタルラインパターン(ライン 0.1 μm & スペース 0.1 μm, 厚さ 0.5 μm)のX線透 過像を示す。理論分解能から予想されるように、 0.1 μm 線幅をはっきりと分解結像させること ができた。また、集光点で約6×107 photons/s の強度が得られた。



図1走査型X線顕微鏡のレイアウト



図 2 0.1µm ライン & 0.1µm スペースパタ ーンの透過 X線像。パターン:厚さ 0.5µm Ta, 9.7 keV.

蛍光 X 線分析: β-FeSi₂は赤外領域の発光素子 として注目されている。発光素子とするために、 Si 基板上に β -FeSi₂の薄膜を形成した後、アニー リングによって集合させてアイランド状構造を 形成している³³。Si 中でのこの β -FeSi₂の埋め込 み状況を見るために、 β -FeSi₂の Fe 蛍光 X 線に よる観察を行った。アニーリング前の β -FeSi₂の 厚さとして 10 nm の試料を用いた。図3にその 像を示す。100 nm 程度の大きさの β -FeSi₂の構造 を明瞭に観察することができた。蛍光 X 線強度 はピーク強度で 200~250 counts/s が得られた。

生物試料として、ニワトリ赤血球および好酸 性光合成細菌の観察を行った。赤血球はエタノ ール固定した後、厚さ7.5μmのカプトン膜に塗 布して空気中で乾燥させた。図4に得られた Fe 蛍光 X線像を示す。

好酸性光合成細菌は、一般的な Mg ではなく Zn バクテリオクロロフィルが光合成に関与してい るという特徴がある⁴⁾。このバクテリオクロロフ ィルが細菌内のどこに位置しているかを見るた めに、Zn 蛍光 X線(Kα: 8.63 keV)による結像 実験を行った。細菌は、培養後凍結保存されて いたペースト状の細菌を常温に戻し、グルタル アルデヒド固定した後、石英薄膜(厚さ 33 μm) の上に塗布した。図5に得られた像を示す。蛍 光 X線の最大強度は 48 counts/10 s だった。

細菌内での Zn 分布を明らかにするためには、 細菌の位置を明らかにする必要がある。今回の 実験では、透過 X 線モニター用の CCD カメラを イオンチャンバー下流側に設置して、走査型微 分位相コントラスト顕微鏡によって透過 X 線か ら試料の外形を検出することを試みた。しかし、 それでも十分なコントラストが得られず、細菌 が図5のなかでどのように配置しているかを明 確にすることができなかった。このように蛍光 X 線強度が弱い試料の場合、試料の外形をどのよ うに対応づけるかは今後の課題である。

謝辞:本研究において、筑波大学物理工学系、 末益崇助教授にはβ-FeSi₂試料を、また筑波大学 物質工学系、小林正美助教授には、好酸性光合 成細菌試料を提供して頂きました。ここに厚く 感謝致します。

参考文献:

 Hidekazu Takano, Yoshio Suzuki and Akihisa Takeuchi, Jpn. J. Appl. Phys. 42 (2003) L132.
H. Takano, K. Uesugi, A. Takeuchi, K. Takai and Y. Suzuki, J. Phys. IV France 104 (2003) 41.

T. Suemasu, Y. Negishi, K. Takakura, and
F. Hasegawa, Appl. Phys. Lett. 79 (2001) 1804.
4) Norio Wakao, Naoto Yokoi, Naohito Isoyama,
Akira Hiraishi, Keizo Shimada, Masami
Kobayashi, Hideo kise, Masayo Iwaki, Shigeru
Itoh, Shinichi Takaichi and Yonekichi Sakurai,
Plant Cell Physiol. 37 (1996) 889.



図 3 アイランド状β-FeSi₂の Fe 蛍光 X 線像。 50 nm/pixel, dwell time: 1.0 s.



図 4 ニワトリ赤血球の Fe 蛍光 X 線像。 0.19 μm/pixel, dwell time: 3.0 s.



図 5 好酸性光合成細菌の Zn 蛍光 X 線像。 50 nm/pixel, dwell time: 10.0 s.