**BL40B2** 

# 界面活性剤処理によるヒト皮膚角層の構造変化の 小角・広角 X 線散乱法を用いた解析(第5報) Study on the Structural Change of Human Stratum Corneum Induced by the Treatment of Surfactant Solutions Using Small- and Wide-Angle X-ray Scattering, Part 5

<u>久米 卓志</u><sup>a</sup>, 坂井 隆也<sup>a</sup>, 加賀谷 真理子<sup>a</sup>, 宮崎 敦史<sup>a</sup>, 藤井 亮輔<sup>a</sup>, 小野尾 信<sup>a</sup>, 山田 真爾<sup>a</sup>, 太田 昇<sup>b</sup>, 八田 一郎<sup>c</sup>

<u>Takuji Kume</u><sup>a</sup>, Takaya Sakai<sup>a</sup>, Mariko Kagaya<sup>a</sup>, Atsushi Miyazaki<sup>a</sup>, Ryosuke Fujii<sup>a</sup>, Makoto Onoo<sup>a</sup>, Shinji Yamada<sup>a</sup>, Noboru Ohta<sup>b</sup>, Ichiro Hatta<sup>c</sup>

<sup>a</sup>花王株式会社,<sup>b</sup>(公財)高輝度光科学研究センター,<sup>c</sup>(公財)科学技術交流財団 <sup>a</sup>Kao Corporation,<sup>b</sup>JASRI,<sup>c</sup>ASTF

これまでに我々は SPring-8 の高強度 X 線の利点を生かし、界面活性剤溶液浸漬後の短時間(数分~1時間)での角層のソフトケラチン構造の変化に着目し、とくに $q \approx 6 \text{ nm}^{-1}$ 近傍に見られるプロトフィブリル由来の散乱ピークについて X 線散乱法を用いた解析検討を行ってきた。しかしながら、さらに高次の構造であるミクロフィブリル構造 ( $q \approx 1 \text{ nm}^{-1}$ 近傍)の観測には、X 線散乱法では界面活性剤ミセルの散乱が妨害となる課題があった。そこで角層細胞内でのケラチン線維の配向を利用した積層角層シートでの 2 次元散乱解析により、ケラチン線維構造を評価する手法の検討を実施した。その結果、垂直・平行方向とも散乱プロファイルにミセル由来のピークは重畳しているが、ミセル由来のピークよりも垂直方向の角層構造由来のピークは十分に強く現れ、積層角層シートを利用した 2 次元散乱解析の有効性が確認できた。とくに今回の検討では、実験手法の確立を目標とし、2014A 期と異なるビームラインを用いて検出器などの光学系の異なる条件での比較実験を実施した。

## $\neq - \mathcal{P} - \mathcal{F}$ : human stratum corneum, surfactant, X-ray scattering, soft keratin, fibril structure

### 背景と研究目的:

化粧品・香粧品には、目的に応じて種々の界面活性剤が配合されている。界面活性剤はその種類や処理条件によっては、角層の様々な組織・スケールでの構造変化や成分溶出等を引き起こし、結果として角層機能(保湿やバリア機能)の低下を招く恐れがある。我々はこれまでに界面活性剤水溶液の処理に伴うヒト皮膚角層の経時的な構造変化について、特に角層細胞を構成するケラチンタンパク質に注目して小角・広角X線散乱法による解析を行ってきた。しかしケラチンの高次構造体であるミクロフィブリル構造の変化を追跡するためには、同程度のサイズである界面活性剤ミセル由来の散乱が重なり解析が困難であるという問題があった<sup>[1-4]</sup>。

そこで本課題の実験では、前期実験(課題番号 2014A1516)に引き続き、角層細胞内でのケラ チン線維の配向を利用した積層角層シートでの2次元散乱解析により、界面活性剤ミセルの影響 を排除して角層構造変化を短い時間スケールで時分割測定を可能にする手法を確立することを目 標とした。

なお、2014A 期の実験は BL19B2 で実施しており、以前の BL40B2 の実験(積層していない等 方的試料を使用)<sup>[1,2]</sup>と比較して、散乱プロファイルの S/N 比が悪い(そのため q = 5-7 nm<sup>-1</sup> 付近 のケラチンプロトフィブリル由来のピークが不鮮明である)、BL19B2 の PILATUS-2M 検出器で は不感部によるプロファイルに切れ目ができる(短時間での時分割測定のため、検出器を動かす ことによる不感部補完ができない)といった幾つかの課題が明らかになっていた<sup>[3, 4]</sup>。今回は BL40B2 に戻って積層角層シートでの実験を行い、これらの課題対策のための検討を実施した。

#### 実験:

- 角層と処理溶液:ヒト腹部由来の角層(シート状、Biopredic 社製)を試料とし、1.5×1.5 mm<sup>2</sup> に切り出した角層シートを 30 枚/1 mm 厚で積層して溶液セル<sup>[5]</sup>内にセットした。処理溶液と しては、ドデシル硫酸ナトリウム (SDS)とアルキルエーテルカルボキシレートの界面活性剤 水溶液(濃度 0.1 M(=約 3 wt %))および水を用いた。処理溶液は pH10 に調整した。
- 2) 実験方法:セルにセットした乾燥状態における積層角層シートの X 線散乱測定を行った。その後、処理溶液(水または界面活性剤水溶液)をセル内に注入し、注入直後から約1時間後まで、時分割の小角 X 線散乱測定を行った。
- 3) 使用装置・測定条件: SPring-8 の BL40B2 を利用した。X 線の波長は 0.089 nm (14 keV)、カメ ラ長は 1170 mm (ベヘン酸銀で較正) とした。検出器にはイメージングプレート(IP)、イメー ジインテンシファイアー+イメージカメラ(II+CCD)を用いて散乱像を取得し (露光時間は 10 s)、 積層面に対して垂直・平行方向に±20°の範囲で扇形平均を計算して 1 次元散乱プロファイル データを得た。

#### 結果および考察:

以前の BL40B2 の実験<sup>[1,2]</sup>では小角 (ケラチン線維ミクロフィブリル構造および細胞間脂質の長 周期構造)、中角 (ケラチン線維プロトフィブリル構造)、広角 (細胞間脂質の面内充填構造) の 観測に適すると想定した散乱ベクトル q 領域である約 0.3 nm<sup>-1</sup> < q < 20 nm<sup>-1</sup> の範囲にて実験を実 施してきた。しかしながら、これまでの連携利用の J-PARC の中性子散乱実験<sup>[2,3]</sup>の結果から、よ り小角領域を含む 0.2–0.6 nm<sup>-1</sup> の範囲にミクロフィブリル間の干渉性 1 次ピークと推定される構 造由来のピークが現れることが判明した。そこで 2014A 期の実験からは約 0.1 nm<sup>-1</sup> < q <約 8 nm<sup>-1</sup> の範囲として小角、中角の観測領域に焦点をあてて実験を行っている。

今回の BL40B2 の実験でも上述の小角領域寄りの q 範囲に設定して測定を行った。その結果、 角層からの散乱は小角領域で急激に強度が増加するため、IP 検出器を利用した場合にはダイナミ ックレンジが不足し、中角領域で十分な S/N 比を得た測定は困難であることがわかった。具体的 には、以前の実験<sup>[1,2]</sup>では波長 0.083 nm (15 keV)、カメラ長約 500 mm の条件で測定していたも のを、より小角領域寄りにするためにカメラ長を約2倍にして測定を行った。しかし小角領域の 高い散乱強度のため、以前の実験と同じ 10 s の露光時間では IP の焼き付き現象が起き、時分割 の連続測定が不可能であった。焼き付き現象を防ぐために露光時間を短くすると、以前の実験よ りカメラ長が長いことに加え、積層角層シートを用いた測定では扇形平均を計算するため以前の 実験より平均化に用いる範囲が狭くなることから中角領域での S/N 比が顕著に悪化した。

また、II+CCD 検出器を利用した場合では、検出器面積が小さいため中角領域をカバーできず、 測定 q 範囲が小さくなりすぎることが明らかになった。図 1.2 に II+CCD 検出器を用いた SDS 溶 液および水での処理の時分割 X 線散乱測定の結果を示す。図3には1次元散乱プロファイル計算 前の2次元散乱像データの典型例として、水(pH10)処理(図2のデータ)の水処理前乾燥時お よび水処理 90 分後の 2 次元散乱像を示す。このときの測定 q 範囲は約 0.1 nm<sup>-1</sup> < q < 約 3 nm<sup>-1</sup> で あった。小角領域の散乱強度が強いことから S/N 比が悪化することなく、またダイナミックレン ジ不足(IP での焼き付き現象に相当するオーバーフロー)も生じなかったが、中角領域にピーク が現れるプロトフィブリル構造の観察が不可能であった。なお、観測できた小角領域については、 以前の実験で実施したランダムに充填した角層試料からの等方的な散乱プロファイル<sup>[1, 2]</sup>と比較 して、垂直方向で角層構造由来のピークが明確に現れていた(図1,2)。垂直方向のプロファイル (図 1(a), 図 2(a)) でのピークは、小角領域側よりミクロフィブリル構造由来・細胞間脂質短周期 (6 nm) ラメラ由来・細胞間脂質結晶成分由来(とくに高角領域側の $q = 1.89 \text{ nm}^{-1}$ のピークはコレ ステロール結晶由来<sup>[6]</sup>)と推定された。垂直・平行方向とも散乱プロファイルにミセル由来のピ ークは重畳しているが、ミセル由来のピークよりも垂直方向の角層構造由来のピークは十分に強 く角層シートを積層した効果が現れており、積層角層シートを利用した2次元散乱解析の有効性 が示されたと考えている。

なお、今回の BL40B2 の実験においては、希望の小中角領域をカバーする IP 検出器を用いた測 定では複数回にわたり照射(露光)時間や光学系条件を変えて検討したものの上述のとおり満足 のいく精度でのデータが得られなかった。その後 II+CCD 検出器に変更して実施した検討では課 題申請時の想定よりも検出器の切り替えに時間がかかり、さらに II+CCD 検出器でも数回照射(露 光)時間・光学系条件の選択・再現性の検討を実施した。そのため、割り当てられた実験シフト (3 シフト、24 時間) 内では、水および2 種の界面活性剤溶液での浸漬条件での実験のみ実施し、 順調に実験が進行した場合に想定していた各種の界面活性剤(各種濃度・pH条件)での測定はか なわなかった。



図1 SDS 0.1 M (pH10) 溶液処理実施後の積層角層シートからの X 線散乱プロファイルの経時変化: (a)垂直方向および(b)平行方向のデータ、(c)溶液のみの X 線散乱プロファイル



図 2 水 (pH10) 処理実施後の積層角層シートからの X 線散乱プロファイルの経時変化: (a) 垂直方向および(b)平行方向のデータ



図3 図2(水 (pH10)処理のX線散乱プロファイル)の扇形平均計算前の2次元散乱 像データ例:(a)水処理前乾燥時および(b)水処理90分後のデータ

一方、BL19B2 での PILATUS-2M 検出器を用いた測定については、2014A 期の実験後に産業利 用推進室の佐藤眞直氏らの尽力により、測定時のビーム中心位置を検出器中心からずらして測定 することと、扇形平均を上下(または左右)両方で平均するデータ処理プログラムが完成したこ とで、プロファイル切れ目は対処できる目処がついた。ビーム中心位置をずらすことで、上下(ま たは左右)の扇形平均の不感部の範囲がずれるので補完することが可能となる。改善された BL19B2の検出法を用いることによって、急激に強度が増加する小角領域から *q* = 7 nm<sup>-1</sup>付近のケ ラチン線維プロトフィブリル構造由来のピークまでが観測可能と期待される。

以上の 2014A,B 期での BL19B2, BL40B2 の検討結果に鑑み、今後は角層のケラチン線維ミクロフィブリル、プロトフィブリル構造の両方の変化を観測するために小角-中角領域を広いダイナミックレンジで測定可能な BL19B2 の PILATUS-2M 検出器を利用し、S/N 比改善のため測定(露光)時間を考慮しつつ測定することが適切であると考えられた。

#### 今後の予定:

界面活性剤処理による角層内部構造の短時間での変化を時分割X線散乱法により解析するため、 2014A,B期にて積層角層シートを利用した2次元散乱解析により界面活性剤ミセルの影響を排除 した解析法の検討を実施した。この検討により検出器等による課題の洗い出しを行い、対策の目 処がついた。そこで、2015A期にてBL19B2を利用して各種界面活性剤を用いた実験を予定して いる。また、それらの結果の検証を、長時間経後のデータを用いて連携利用のJ-PARC MLF(中 性子線施設)でのこれまでの実験および2014B期予定実験(積層角層シートの中性子実散乱実験) の結果との比較で実施する予定である。

## 参考文献:

- [1] 山田真爾 他, SPring-8 利用研究成果集, 1(1), B-1(2012), 2011B1754.
- [2] 久米卓志 他, 日本中性子科学会誌 波紋, 24(1), 15(2014).
- [3] 久米卓志 他, 日本中性子科学第 14 回年会講演概要集 22(2014).
- [4] 久米卓志 他, SPring-8 利用課題実験報告書, 産業利用課題実施報告書, 2014A1516.

[5] I. Hatta, et al., Chem. Phys. Lipids 163, 381 (2010).

[6] J.A. Bouwstra et al., J. Investig. Dermatol. 97, 1005 (1991).

## ©JASRI

Published: January 25, 2016)

<sup>(</sup>Received: January 27, 2015; Early edition: August 25, 2015; Accepted: December 11, 2015;