In Vivo Laser Confocal Microscopic Analysis of the Interface between Bowman's Layer and the Stroma of the Cornea

メタデータ	言語: jpn
	出版者:
	公開日: 2017-10-03
	キーワード (Ja):
	キーワード (En):
	作成者:
	メールアドレス:
	所属:
URL	http://hdl.handle.net/2297/36186

# 生体レーザー共焦点顕微鏡を用いた Bowman 層・実質境界面の解析

## 小林 顕

金沢大学医薬保健研究域医学系視覚科学

要 近年、波長 670 nm のダイオードレーザーを光源とす る角膜専用生体レーザー共焦点顕微鏡(HRT II ロス トック角膜モジュール、ハイデルベルグ社、ドイツ)が 開発され、解像度の高い生体角膜前額断画像が得られる ようになった.本装置を用いて詳細な Bowman 層近傍 の解析を行ったところ、Bowman 層・実質境界面のレ ベルに存在する網状・線維状構造物を初めて確認した (K-structure と命名).本総説論文では、この構造物の 生体レーザー共焦点顕微鏡所見について紹介し、過去の 組織学的報告との対応を試みた.また、モジュール先端

#### 約

部を用いて角膜に軽く圧迫を加えながら観察した際に, 本構造物に一致した隆起が角膜上皮基底層のレベルに形 成されることを見出した.これらの所見から,本構造物 は角膜実質コラーゲン線維終末部の前額断面の所見であ ると推測し,角膜(フルオレセイン)モザイク発生の解剖 学的原因であるとの仮説を提唱した.(日眼会誌 112: 947-952, 2008)

キーワード: 生体レーザー共焦点顕微鏡,角膜, Bowman 層, K-structure,角膜モザイク

# A Review

# *In Vivo* Laser Confocal Microscopic Analysis of the Interface between Bowman's Layer and the Stroma of the Cornea

### Akira Kobayashi

Department of Ophthalmology, Kanazawa University Graduate School of Medical Science

#### Abstract

Recently, cornea-specific *in vivo* laser confocal microscopy (Heidelberg Retina Tomograph 2 Rostock Cornea Module (HRT2-RCM), Heidelberg Engineering GmbH, Dossenheim, Germany) has become available, are now possible detailed *in vivo* observation of corneal and conjunctival microstructure. Using HRT2-RCM, we have demonstrated the presence of "polymorphic structures composed of fibrillar material" beneath Bowman's layer in normal volunteer eyes. We surmise that these microstructures may correspond to the modified and condensed anterior stromal collagen fibers/lamellae that merge into Bowman's layer. We also observed numerous ridges protruding into the epithelial basal and wing cell layers after application of pressure with a Tomocap<sup>®</sup>. These ridges corresponded exactly to the orientation of the K-structures beneath the epithelial cells, suggesting that these ridge formations correspond to the pattern of the anterior mosaic formation. The potential association of these microstructures with anterior corneal mosaic formation is also discussed in this review.

Nippon Ganka Gakkai Zasshi (J Jpn Ophthalmol Soc 112 : 947—952, 2008)

Key words : *In vivo* laser confocal microscopy, Cornea, Bowman's layer, K-structure, Conreal mosaic

別刷請求先:920-8641 金沢市宝町 13—1 金沢大学医薬保健研究域医学系視覚科学 小林 顕 (平成 20 年 4 月 3 日受付,平成 20 年 6 月 10 日改訂受理) E-mail:kobaya@kenroku.kanazawa-u.ac.jp Reprint requests to: Akira Kobayashi, M. D. Department of Ophthalmology, Kanazawa University Graduate School of Medical Science. 13-1 Takara-machi, Kanazawa-shi, Ishikawa-ken 920-8641, Japan (Received April 3, 2008 and accepted in revised form June 10, 2008)

# I はじめに

共焦点顕微鏡は、厚みのある試料中の特定の面に焦点 を合わせ、同時に焦点の合っていない上下の面からの余 分な反射光を除外することで、一定の焦点面のみのコン トラスト比の高い鮮明な画像を得ることができる. 共焦 点顕微鏡の角膜への応用は1990年代から始められ、角 膜を構成する細胞層や神経線維の前額断面が非侵襲的に 生体観察できるようになり、研究のみならず臨床にも応 用されてきた<sup>1)2)</sup>.我々はこれまでに、白色光(ハロゲン ランプ)を光源とするスリット走査型生体共焦点顕微鏡 (Confoscan<sup>®</sup>2, Nidek 社)を用いた角膜研究を行ってき た3)~10).近年、レーザーを光源とする角膜専用生体レー ザー共焦点顕微鏡(HRT Ⅱロストック角膜モジュール、 ハイデルベルグ社,ドイツ)が開発された11)12).我々は, 本装置を用いて詳細な Bowman 層近傍の解析を行った 結果, Bowman 層・実質境界面に存在する網状・線維 状構造物を初めて確認した(K-structure と命名)<sup>13)</sup>.本 総説論文では、この構造物の生体レーザー共焦点顕微鏡 所見について紹介し、過去の組織学的報告との対応を試 み、本構造物と角膜(フルオレセイン)モザイクとの関連 性についても論じる.

# Ⅱ HRT II ロストック角膜モジュールの概要

ハイデルベルグレチナトモグラフⅡ(以下 HRT Ⅱ. ハイデルベルグ社,ドイツ)は、視神経乳頭の三次元画 像を取り込み解析するための共焦点レーザー走査型顕微 鏡であり、臨床においては主に緑内障の診断に用いられ ている.これに角膜観察用アタッチメントであるロス トック角膜モジュール(図1A)を装着することにより、 角膜全層の二次元および三次元画像を取り込むことがで きる生体レーザー共焦点顕微鏡として用いることができ る<sup>11)</sup>(図1B).本装置では共焦点光学系を用いることに より、従来の細隙灯顕微鏡では困難であった角膜の任意 の部位(例:上皮,実質,内皮など)における"前額断" の観察が可能である(図2A~J). さらに、従来型の白 色光を使用した共焦点顕微鏡と異なり、光源として波長 670 nm のダイオードレーザーを用いているため、より 鮮明で解像度の高い断面像を得ることができ、その結 果,角膜のみならず,結膜やマイボーム腺の観察も可能 となった<sup>14)</sup>. なお,本装置では,60倍の水浸対物レン ズ(Olympus Europa GmbH, ハンブルク, ドイツ)を使 用している.得られる二次元画像は384×384 ピクセル の解像度をもち、これは角膜上の0.4×0.4mmの範囲 に相当する.三次元画像は、40枚の連続的で等間隔(2 µm)の二次元の光学切片のシリーズ画像として生成され る<sup>15)</sup>. ロストック角膜モジュールの光学系の前面は、使 い捨てのポリメチルメタクリレート製滅菌カバー (Tomo-cap<sup>®</sup>)(図1A 矢印)で覆われており、検査時には



図 1 生体レーザー共焦点顕微鏡. A:ロストック角膜モジュール対物レンズ.先端部光学 レンズ部分は使い捨てのポリメチルメタクリレート 製減菌カバー(Tomo-cap<sup>®</sup>)(矢印)で覆われている. B:ロストック角膜モジュールを装着した HRT II(ハ イデルベルグ社,ドイツ)の概観.

被検者の角膜に接触する. 焦点位置はこのキャップ前面 に設計されており, 角膜内皮細胞を含む角膜の全組織の 観察が行え, 回転リングを回すことにより焦点位置を調 整することができる.

## Ⅲ 正常角膜の生体レーザー共焦点顕微鏡所見

HRT II ロストック角膜モジュールを用いて角膜中心 部を観察すると、最表層から順に角膜上皮表層細胞層 (図2A)、上皮翼状細胞層(図2B)、上皮基底細胞層(図 2C)、Bowman 層(図2D)、Bowman 層・実質境界面 線維状構造物(K-structure)<sup>13</sup>(図2E~H)、角膜実質細 胞層(図2I)、Descemet 膜、角膜内皮細胞層(図2J)が 観察される.上皮表層細胞は直径 50 μm 程度の高輝度



A:上皮表層細胞層(Bar=100 μm,以下同様). B:角膜上皮翼状細胞層. C:角膜上皮基底細胞層. D: Bowman 層.角膜上皮下神経叢が認められる. E, F, G, H:Bowman 層と角膜実質の境界面領域には角 膜実質のコラーゲン線維の終末部と考えられる構造(矢印)(K-structure)が観察される. 矢頭は上皮下神経 を示す. I:角膜実質. 多くの実質細胞の核が観察される. J:角膜内皮層.

(Kobayashi A, et al: Ophthalmology 113:2203-2208, 2006より許可を得て転載).

の細胞質をもつ多角形細胞として観察され、周囲に低輝 度のハローを伴う高輝度の核も観察される(図2A).上 皮翼状細胞層は表層細胞に比較してやや小さめ(直径20 µm 程度)で,低輝度の細胞質,高輝度の細胞境界によ り比較的均一なモザイク状に観察される(図2B).上皮 基底細胞層はさらに小さいモザイク状の細胞(直径8~ 10µm 程度)として観察される(図2C).本装置では角 膜上皮細胞基底膜の同定は不能である.Bowman層は それ自体の同定は難しいが,上皮下神経叢のレベルの無 細胞領域の面として確認可能である(図2D).Bowman 層と角膜実質の境界面領域には線維状構造物(K-structure)が観察される<sup>13</sup>(図2E~H 矢印).角膜実質では, 卵型をした高輝度の細胞核が観察される(図2I).角膜 内皮細胞層はスペキュラーマイクロスコープで観察され るものと類似の所見が得られる(図2J).

### Ⅳ K-structure の特徴

Bowman 層と角膜実質の境界面領域には、角膜上皮

下神経より若干輝度の低い線維状の不定形構造物が認め られ(図2E~H),網目状のネットワークを形成してい た.この構造物は上皮下神経叢よりわずかに実質側に位 置しており、幅は 5~15 µm 程度であった.本構造物 は、我々が調べたすべての健常人(男性10人、女性9 人, 平均年齢 46.2歳, 18~77歳)において観察され, 角膜中央部と同様に、周辺部角膜でも確認できた、本構 造物は、従来の白色光源生体共焦点顕微鏡では同定が不 可能であり、レーザー生体共焦点顕微鏡にて初めて可視 化に成功した.これまでに報告のない構造物のため, 我々は K-structure と命名した. K-structure は若年成 人において、特にその線維状の構造がより顕著に観察さ れた(図3A). また, Bowman 層ジストロフィ(Thiel-Behnke 角膜ジストロフィ, Reis-Bücklers 角膜ジストロ フィ)においては, K-structure は消失していた<sup>16)</sup>. さら に、角膜屈折矯正手術後において、Bowman 層が温存 される laser in situ keratomileusis 後には K-structure は 観察されるが, Bowman 層が破壊される epipolis laser



図 3 若年者と高齢者における K-structure の違い.

A:21歳女性における K-structure(矢印)はより鮮明に観察することが可能で、線維状の構造がはっ きりと観察される。矢頭は上皮下神経を示す。Bar=100 µm、B:69歳女性における K-structure(矢 印)は観察可能であるが、線維状の構造などの詳細な観察は困難である。矢頭は上皮下神経を示す。 Bar=100 µm、





図 4 角膜モジュールの先端キャップ(Tomo-cap<sup>®</sup>)を用いて、角膜中心部を軽く圧迫した場合の
レーザー共焦点顕微鏡所見.

A:上皮基底層. 翼状層に向かって盛り上がり(ridge)が形成された所見(矢印). 先端キャップの 圧迫のない状態では、この盛り上がりは観察されなかった. Bar=100  $\mu$ m. B:これらの盛り上が りの位置と方向は上皮細胞下に存在する K-structure(矢印)の位置と向きに完全に一致していた. Bar=100  $\mu$ m.

(Kobayashi A, et al: Ophthalmology 113:2203-2208, 2006より許可を得て転載).

*in situ* keratomileusis 後には K-structure は消失していた(未発表データ).なお,Bowman 層が存在しないとされるブタやウサギ角膜を本装置で観察したところ,K-structure は確認できなかった.これらの事実は,Bowman 層と K-structure の強い関連性を示唆する所見である.

顕微鏡先端部のカバー(Tomo-cap®)を用いて角膜に軽 く圧迫を加えながら角膜を観察することにより、本構造 物に一致した隆起(ridge)を角膜上皮基底層レベルにお いて確認できた(図4A).この隆起は、直下に観察され る K-structureの方向に完全に一致しており(図4B), K-structure との強い関連性が示唆された.なお、角膜 に圧迫を加えない状態では、この隆起が観察されること はない.

# V Bowman 層の解剖

Bowman 層は角膜上皮の下に位置しており、8~10  $\mu$ m の厚さを有している<sup>17)</sup>.電子顕微鏡による観察で は、Bowman 層はさまざまな方向性をもつ直線状のコ ラーゲン線維よりなるフェルト状の構造をしている <sup>18)~20)</sup>.Bowman 層内では、角膜上皮に向かう神経軸索 が走行しているが、それ以外は無細胞性である。Bowman 層の前面は角膜上皮の基底膜の lamina densa に よって、明瞭に境界されている。Bowman 層の後面は、 その直下の角膜実質表層からのコラーゲン線維と融合し ている<sup>18)~20)</sup>.時として、大きな実質線維(ラメラ)が斜 め方向に走行し、Bowman 層に融合する.

### VI 角膜モザイクとの関連性

Bron ら<sup>21)~23)</sup>は、フルオレセイン滴下後に角膜をまぶ たの上からマッサージすることにより生じる網目状のフ ルオレセインパターン(角膜モザイク)の詳細を報告し た、この角膜モザイクパターンの出現は、フルオレセイ ンの溜まる細い溝が蜂巣状に角膜上に生ずることが原因 である(groove pattern). ただし、ハードコンタクトレ ンズを装用する円錐角膜の患者においては、まぶたの上 からのマッサージなしでも 75% の患者において角膜モ ザイクパターン (groove pattern) がみられるという<sup>24)</sup>. また、これとは逆のモザイクパターン(モザイクの中央 部がフルオレセインで染色され、モザイクを形成する線 は非染色)は Goldmann 眼圧計にて眼圧を測定する際の 角膜の圧迫中などに観察される(ridge pattern)<sup>25)</sup>. さら に Bron ら<sup>23)</sup>は、角膜のモザイク状の隆起(ridge pattern)は涙液の乾燥によって生じることを示した. Bron らは、これら両パターン(groove pattern, ridge pattern) のモザイク形状が,同一角膜では同じ形を示すことか ら,角膜モザイク発生の解剖学的な原因は Bowman 層 内か, Bowman 層近傍に存在する弾性的性質をもった 網目状の構造物であると推察した<sup>23)</sup>.以下の文章は Bron らの仮説である。通常の眼圧下の角膜にはフルオ レセインを滴下しても角膜モザイクはみられない.しか し、角膜に圧迫を加えた場合には Bowman 層の緊張は 高まり、網目状の構造物は、まわりの角膜組織に比較し てやや硬度が高いために,角膜上皮基底層へわずかに突 出して隆起を形成する(ridge pattern). この際,角膜上 皮層は網目状の構造物による隆起と角膜上への圧迫によ り押しつぶされて、厚さが一時的に薄くなる. その後, 角膜への圧迫を解除することにより、網目状の構造物が 本来の位置に戻り、角膜上皮は構造物に沿った圧迫で薄 くなっているために、結果として一時的な上皮のくぼみ が網目状構造物に沿って形成される(groove pattern).

フルオレセイン滴下後の眼瞼上からの角膜マッサージ は、角膜に圧迫とその解除を繰り返すことになるので、 形成された溝にフルオレセインが溜まり、角膜モザイク が発生する.以上が Bron らによるフルオレセイン角膜 モザイク発生に関する仮説である<sup>21)</sup>.その後、1975年 に Tripathi と Bron<sup>26)</sup>は、角膜実質表層コラーゲンラメ ラが Bowman 層実質側に融合しているという解剖学的 な構造が角膜モザイクの発生原因であると結論した.な お、緑内障濾過胞手術直後など眼圧が極度に低下した際 などに観察される、フルオレセイン角膜モザイクの発生 機序も、正常の Bowman 層の緊張が眼圧低下により失 われたためと考えると説明が可能である.

これらの観察は,我々がロストック角膜モジュール先 端部のカバーで角膜に軽く圧迫を加えた際に,K-structure に一致した隆起(ridge)を角膜上皮基底層レベルに おいて確認できたのとよく符合し,さらにこの隆起は, 直下に観察されるK-structureの方向に完全に一致して いることから,K-structureは角膜実質コラーゲン線維 終末部(ラメラ)の前額断面の所見であると推測し,よっ てK-structureは角膜(フルオレセイン)モザイク発生の 解剖学的原因であると推察した<sup>13)</sup>.

#### ₩ おわりに

生体共焦点顕微鏡の光源としてレーザー光を用いるこ とにより,解像度の高い生体角膜前額断画像が得られる ようになった.その結果,本総説で述べたような,従来 の白色光源生体共焦点顕微鏡では観察できなかった構造 物(K-structure)を可視化することに成功した.我々は, 本構造物は角膜実質コラーゲン線維終末部の前額断面の 所見であると推測し,角膜(フルオレセイン)モザイク発 生の解剖学的原因であるとの仮説を提唱したが,その仮 説を証明するためには,K-structureの広範囲マッピン グを行い,実際のヒト角膜における角膜(フルオレセイ ン)モザイク形状と対応するかどうかを調べる必要があ る.

稿を終えるにあたり,受賞講演の機会を与えてくださいま した学術奨励賞選考委員各位,第112回日本眼科学会総会長 新家 眞教授に心より感謝申し上げます.また,研究のご指 導を賜りました金沢大学医薬保健研究域医学系視覚科学の杉 山和久教授,研究に協力していただいた金沢大学医薬保健研 究域医学系視覚科学の横川英明先生と外来スタッフに深謝い たします.

#### 文 献

 Cavanagh HD, Petroll WM, Alizadeh H, He YG, McCulley JP, Jester JV : Clinical and diagnostic use of *in vivo* confocal microscopy in patients with corneal disease. Ophthalmology 100 : 1444-1454, 1993.

- 2) Kaufman SC, Musch DC, Belin MW, Cohen EJ, Meisler DM, Reinhart WJ, et al : Confocal microscopy : a report by the American Academy of Ophthalmology. Ophthalmology 111 : 396—406, 2004.
- Kobayashi A, Sugiyama K : In vivo corneal confocal microscopic findings of palisades of Vogt and its underlying limbal stroma. Cornea 24 : 435– 437, 2005.
- Kobayashi A, Sugiyama K, Huang AJ : In vivo confocal microscopy in patients with central cloudy dystrophy of Francois. Arch Ophthalmol 122: 1676—1679, 2004.
- 5) Kobayashi A, Ohkubo S, Tagawa S, Uchiyama K, Sugiyama K : *In vivo* confocal microscopy in the patient with cornea farinata. Cornea 22 : 578–581, 2003.
- Kobayashi A, Maeda A, Sugiyama K : *In-vivo* confocal microscopy in the acute phase of corneal inflammation. Ophthalmic Surg Lasers Imaging 34 : 433-436, 2003.
- 7) Kobayashi A, Sakurai M, Shirao Y, Sugiyama K, Ohta T, Amaya-Ohkura Y : *In-vivo* confocal microscopy and genotyping of a family with Thiel-Behnke (Honeycomb) corneal dystrophy. Arch Ophthalmol 121 : 1498—1499, 2003.
- Kobayashi A, Yoshita T, Sugiyama K : Whitelight and laser confocal microscopic findings of rabbit conjunctiva. Ophthalmic Surgery Lasers and Imaging 35 : 146—148, 2004.
- 9) Kobayashi A, Yoshita T, Sugiyama K : In vivo laser and white-light confocal microscopic findings of human conjunctiva. Ophthalmic Surg Lasers Imaging 35 : 482-484, 2004.
- Kobayashi A, Sugiyama K : In vivo confocal microscopy in a patient with keratopigmentation (corneal tatooing). Cornea 24 : 238–240, 2005.
- 11) Stave J, Zinser G, Grummer G, Guthoff R: Modified Heidelberg Retinal Tomograph HRT. Initial results of *in vivo* presentation of corneal structures. Ophthalmologe 99 : 276—280, 2002.
- 12) Zhivov A, Stachs O, Kraak R, Stave J, Guthoff R: In vivo confocal microscopy of the ocular surface. The Ocular Surface 4: 81-93, 2006.
- 13) Kobayashi A, Yokogawa H, Sugiyama K : In vivo

laser confocal microscopy of Bowman's layer of the cornea. Ophthalmology 113 : 2203—2208, 2006.

- 14) Kobayashi A, Yoshita T, Sugiyama K : In vivo findings of bulbar/palpebral conjunctiva and presumed meibomian gland by laser scanning confocal microscopy. Cornea 24 : 985–988, 2005.
- Heidelberg Retina Tomograph 2 (Rostock Cornea Module) Operating Instructions of Software Version 1.1. Dossenheim, Germany, 2004.
- 16) Kobayashi A, Sugiyama K : In vivo laser confocal microscopy findings for Bowman's layer dystrophies (Thiel-Behnke and Reis-Bücklers corneal dystrophies). Ophthalmology 114 : 69—75, 2007.
- Arfa RC : Anatomy : Grayson's disease of the cornea. 4<sup>th</sup> ed. Mosby-Year Book, Inc, St. Louis, 1— 23, 1997.
- 18) Hogan MJ, Alavarado JA, Weddell E : Histology of the human eye, WB Saunders, Philadelphia, 55– 111, 1971.
- Komai Y, Ushiki T : The three-dimensional organization of collagen fibrils in human cornea and sclera. Invest Ophthalmol Vis Sci 32 : 2244—2258, 1991.
- 20) Smolek MK, Klyce SD : Ocular anatomy, embryology, and teratology : Cornea. In : Tasman W, et al (Eds) : Duane's Foundation of Clinical Ophthalmology on CD-ROM. Lippincott, Philadelphia, 1997.
- Bron AJ : Anterior corneal mosaic. Br J Ophthalmol 52 : 659—669, 1968.
- 22) Bron AJ : Photography of corneal pattern. Arch Ophthalmol 79 : 119—120, 1968.
- 23) Bron AJ, Tripathi RC : Anterior corneal mosaic. Further observations. Br J Ophthalmol 53 : 760— 764, 1969.
- 24) Dangel ME, Kracher GP, Stark WJ : Anterior corneal mosaic in eyes with keratoconus wearing hard contact lenses. Arch Ophthalmol 102 : 888— 890, 1984.
- 25) Norn MS : Schweitzer's polygonal fluorescein pattern on the cornea. A clinical study and comparison with an applanation-prism-net-phenomenon. Acta Ophthalmol(Copenh). 46 : 700-711, 1968.
- 26) Tripathi RC, Bron AJ : Secondary anterior crocodile shagreen of Vogt. Br J Ophthalmol 59 : 59—63, 1975.