複合糖質を可視化する

大塚愛二

岡山大学大学院医歯学総合研究科 人体構成学

キーワード:複合糖質、組織化学、プロテオグリカン、電子顕微鏡、光学顕微鏡

はじめに

複合糖質は、糖鎖と蛋白質や脂質などが結合して複 合分子を構成しているもので、その生理作用について は広範囲に及んでいる.本稿では、私たちが手がけて きた鉄コロイド法と高分解能走査電顕観察法を中心に、 複合糖質の可視化の手法について紹介したい.

光学顕微鏡による観察

光学顕微鏡(光顕)で糖質を観察するには,古典的 な方法としては,PAS反応などがある.これは,糖に 含まれるアルデヒド基とSchiff 試薬との反応に基づい ている.また,硫酸基やカルボキシル基を含む糖質の 場合,荷電基に対する静電的結合を利用する陽性荷電 鉄コロイド法¹¹や塩基性色素のアルシアン・ブルー染色 法などがある.類似のものとして,高鉄ジアミン^{2,31}や カチオン化フェリチン⁴¹を用いる方法がある.カチオン 化金コロイド法⁵¹があるが,光顕下に確認するためには 銀増感が必要である.特異的な検出方法としては,単 糖またはオリゴ糖に特異的に結合する蛋白質のレクチ ンを用いる方法や抗体を用いた免疫組織化学染色があ

平成17年2月受理 〒700-8558 岡山市鹿田町2-5-1 電話:086-235-7088 FAX:086-235-7095 E-mail:aiji@md.okayama-u.ac.jp る. プロテオグリカンのように糖鎖と蛋白質とが組み 合わさって巨大な分子を作っている場合, コア蛋白質 や結合蛋白質を標的として解析を進めることができ る⁶⁻⁸⁾.何を染めているのか,何を見ているのかが問わ れることになる場合,化学的修飾や特異的な酵素によ る消化によって染色結果がどう変化するかを確認する 必要がある.

透過型電子顕微鏡による観察

透過型電子顕微鏡(透過電顕)で観察するには,適 度な電子密度(電子線の通りにくさ)を持ったもので 染める必要がある.糖質をよく染めるものとしてルテ ニウム・レッドなどが知られている.電顕レベルでの PAS反応に相当するものとして,PAM反応が知られ ている.酸性基を検出する方法として,陽性荷電鉄コ ロイド法⁹⁻¹¹⁾,高鉄ジアミン法^{2,3)},カチオン化金コロイ ド法⁵⁾,カチオン化フェリチン法⁴⁾などがある.糖鎖の 特異的検出にレクチンを用いる場合,金コロイドを標 識物質として用いる.急速凍結ディープ・エッチング・ レプリカ法によって,複合糖質に他の物質を結合させ ずに観察する試みがなされている¹²⁾.

走査型電子顕微鏡による観察

走査型電子顕微鏡(走査電顕)で複合糖質を観察す る試みは,高分解能走査電顕の開発に伴ってなされて



医学部の学生時代から解剖学教室に出入りし、学生7~8人位で Langman の Medical Embryology を輪読した り、実験の手伝いの真似事をしたり、今では正式なカリキュラムになっている教室配属のはしりのようなものをや っていました.大学院に入ってからは、脈管系の研究と顕微鏡の医生物学応用の研究を主なテーマとしてきました. そういう中で、複合糖質の組織化学や Glycocalyx の走査電顕観察も試みてきました.今後も方法論の改良を加えな がら、人がまだ見ていない景色を見ることに挑んで行きたいと思っています. ―昭和55年岡山大学医学部卒業 — きた^{13,14)}.これらは,必ずしも好結果を得ていなかった. 近年,我々は,小腸上皮細胞の刷子縁を覆う糖衣の三 次元構築を観察することに成功した¹⁵⁾.

陽性荷電鉄コロイド法

陽性に荷電した鉄コロイドを用いて組織中の陰性荷 電部位の酸性ムコ多糖類 acid mucopolysaccharides

(glycoseaminoglycan)を検出する方法は,古く Hale 反応¹⁾として知られてきた.これには,多くの変法が開 発されたが,とくに妹尾(本学第一病理)らは,カコ ジル酸緩衝液を用いて中性域から酸性域まで安定な染 色用鉄コロイド液を開発した⁹⁾.さらに,村上らは,抱 水ヒドラジン・カコジル酸緩衝液を用いて改良し,極 微粒子で安定域の広い(pH 0.8~7.6)コロイド液を開 発した¹⁰⁾.また,親水性樹脂に包埋した電顕用超薄切片 を染める方法を考案した¹¹⁾.この染色法を用いて,腎組 織^{10,16,17)},中枢神経組織¹⁸⁻²²⁾,軟骨²³⁾,末梢神経組織²⁴⁾, 腹膜・胸膜・心膜(体腔膜)^{17,25,26)},リンパ性組織²⁷⁾など の組織化学的検索を行ってきた.そのいくつかを紹介 する.

中枢神経組織では、成体の脳・脊髄の一部の神経細胞の周囲に pH1.5の強酸性域でも染まる被膜が存在していることが確認された(図1).酵素消化法とレクチンを併用した解析を行った結果をもとに、硫酸化プロテオグリカン複合体がコラーゲン様リガンドを介して 膜糖蛋白質に結合しているモデルを提唱している²¹⁾.こ



図1 陽性荷電鉄コロイド染色 (pH1.5) (プロシア青反応) および抗 calbindin-D-28K免疫染色 (DAB反応)の二 重染色を行ったラット内側小脳核神経細胞(n)の光顕像 神経細胞体と樹状突起が鉄コロイドによく染まるプロテオグリ カンに網目状に覆われている (太い矢印). 抗 calbindin-D-28 K抗体陽性部分(細い矢印)は,小脳皮質 Purkinje 細胞の軸 素終末シナプスボタンで,プロテオグリカン神経周囲網の網目 に収まっている. ×2,000.

のプロテオグリカン複合体は,神経細胞の周囲に網目 状をなしており,その網目の中にシナプスボタンがす っぽりと収まっていることを,鉄コロイド染色と免疫 染色の2重染色で明らかにし(図1)²⁰⁾,シナプス周囲 柵 (perisynaptic barrier)と呼んでいる²¹⁾.近年,こ のプロテオグリカンをコンドロイチナーゼなどで分解 してやると,シナプスの可塑性が高まることが明らか にされている²⁸⁾.すなわち,このシナプス周囲柵は,完 成したシナプスを安定化させ,シナプス間の微小環境 を保持する働きがあると考えられる.

体腔漿膜, すなわち腹膜・胸膜・心膜の表面は中皮 細胞に覆われている.その自由表面には pH1.5の強酸 性域でも陰性に荷電する (解離する)酸性基を豊富に もつことは以前から知られていた.このことは陽性荷 電鉄コロイド染色によって確かめられ(図2A), さら にメチル化・ケン化などの化学修飾やレクチンの応用





図2 A:陽性荷電鉄コロイド染色 (pH1.5)を施したマウス の腹膜中皮細胞(m)の透過電顕像. 微絨毛を含む自由表面 に顕著な鉄コロイド沈着が見られる. B:図2Aと同じ 領域から Fe に特異的な特性X線が検出され,沈着物が 鉄コロイドによるものであることが確認された. A×24,000.



図3 マウス小腸の絨毛上皮細胞の刷子縁表面糖衣層の高分解能走査電顕による観察

A:グルタールアルデヒド固定後, pH7.0の緩衝液で洗浄し,オスミウム後固定したもの.糖衣は剝脱し, 微絨毛(v)の表面が露出し, 膜蛋白質と思われる小顆粒構造(矢印)が見えている。B:洗浄緩衝液をpH9.0にした場合.糖衣の一部が保存されている(矢印) が,多くの微絨毛先端(v)が露顕している。C:pH11.0の緩衝液で洗浄した場合.糖衣層(矢印)が保存され,乾燥処理を含む試料作 成過程によく耐えて,剝脱していない.糖衣はやや太くなった顆粒状の部分とそれをつなぐフィラメント状の部分があり,隣り合う微 絨毛に由来する部分も互いに連結し細密な叢状を呈する。A, B, C×200,000. などによりその本態がシアロムチンであることを証明 した^{25,26)}. 光顕的に鉄コロイドの沈着を証明するには三 価の鉄に特異的なプロシア青反応を用いるが, 電顕的 には通常電子密度の高い微粒子として認識される. 鉄 であることを証明するには,特性X線による分析を試 みるとよくわかる(図2B)(未発表).シアロムチン 糖衣によって覆われた漿膜中皮細胞層は, その豊富な 陰性荷電によって互いに反発し合い,滑らかな動きを 保障し癒着を防いでいるものと考えられる.

高分解能走査電顕観察

高分子化合物の複合糖質を走査電顕で直接観察する 試みは、高分解能走査電顕の開発に伴ってなされてき た.我々は、最近、腸管上皮細胞自由表面に見られる 糖衣 glycocalyx の超微構造を三次元的に観察するこ とに成功した¹⁵⁾.通常の試料処理方法では剝離脱落しや すい糖衣を、固定後の洗浄に用いる緩衝液の pH をア ルカリに調製することによって良好に保存することが できた(図3).従来の透過電顕像では隣り合う微絨毛 に由来する糖衣は結合していないという説があったが、 この高分解能走査電顕観察によって隣り同士互いに完 全に連結して三次元的な細密な網状を呈することを明 らかにした.このことは、病原体などの侵入を防ぎ、 消化管内腔から一定の微小環境をもって腸管上皮細胞 を保護するという機能的意義があると考えられる.

まとめと展望

以上,我々の取り組みも含めて,複合糖質の可視化 方法について概説した.方法については,多くの方法 が考案されており,目的にかなった方法でアプローチ するべきであろう.生きた細胞で観察する方法につい ては,まだ不十分な面が多く,今後の研究が待たれる. 糖質系(グリコーム)は、ゲノム-プロテオーム系の次 の段階にあり,その多様な分子構造と機能,病態にお ける変化ついては不明の点が多く,今後の研究課題を 多く含んでいる.

文 献

- Hale CW : Histochemical demonstration of acid polysaccharides in animal tissues. Nature (1946) 157, 802.
- 2) Thomopoulos GN, Schulte BA and Spicer SS: The influence of embedding media and fixation on the postembedment ultrastructural demonstration of complex

carbohydrates. III. High iron diamine staining for sulfated glycoconjugates. J Histochem Cytochem (1983) **31**, 871–878.

- 3) Murata F, Tsuyama S, Ihida K, Kashio N, Kawano M and Li ZZ : Sulfated glycoconjugates demonstrated in combination with high iron diamine thiocarbohydrazidesilver proteinate and silver acetate physical development. J Electron Microsc (1992) **41**, 14-20.
- 4) Danon D, Goldstein L, Marikovsky Y and Skutelsky E: Use of cationized ferritin as a label of negative charges on cell surfaces. J Ultrastruct Res (1972) 38, 500-510.
- Kashio N, Tsuyama S, Ihida K and Murata F : Cationic colloidal gold —a probe for light— and electronmicroscopic characterization of acidic glycoconjugates using poly-L-lysine gold complex. Histochem J (1992) 24, 419-430.
- 6) Hirakawa S, Oohashi T, Su W-D, Yoshioka H, Murakami T, Arata J and Ninomiya Y: The brain link protein-1 (BRAL1) : cDNA cloning, genomic structure, and characterization as a novel link protein expressed in adult brain. Biochem Biophys Res Comm (2000) 276, 982-986.
- 7) Oohashi T, Hirakawa S, Bekku Y, Rauch U, Zimmerman DR, Su W-D, Ohtsuka A, Murakami T and Ninomiya Y: Bral 1, a brain-specific link protein, colocalizing with the versican V2 isoform at the node of Ranvier in developing and adult mouse central nervous systems. Mol Cell Neurosc (2002) 19, 43-57.
- 8) Bekku Y, Su W-D, Hirakawa S, Fässler R, Ohtsuka A, Kang JS, Sander J, Murakami T, Ninomiya Y and Oohashi T: Molecular cloning of Bral 2, a novel brainspecific link protein, and immunohistochemical colocalization with brevican in perineuronal nets. Mol Cell Neurosc (2003) 24, 148-159.
- 9) Seno S, Ono T and Tsujii T : Macromolecular charge and cellular surface charge in adhesion, ungestion, and blood vessel leakage. Ann NY Acad Sci (1983) 416, 410 -425.
- 10) Murakami T, Taguchi T, Ohtsuka A, Sano K, Kaneshige T, Owen RL and Jones AL : A modified method of fine-granular cationic iron colloid preparation : its use in light and electron microscopic detection of anionic sites in the rat kidney glomerulus and certain other tissues. Arch Histol Jpn (1986) 49, 13-23.
- 11) Ohtsuka A, Kikuta A, Taguchi T and Murakami T : A hydrophilic resin-embedding method for light and electron microscopic detection of tissue anionic sites with cationic colloidal iron : as applied to mouse Paneth cells. Arch Histol Cytol (1993) 56, 423-430.
- 12) Kacher B, Liang F, Lins U, Ding M, Wu X-R, Stoffler D, Aebi U and Sun T-T: Three-dimensional analysis of the 16nm urothelial plaque particle: luminal surface

exposure, preferential head-to-head interaction, and hinge formation. J Mol Biol (1999) 285, 595-608.

- 13) Jones BJ and Murphy CR : A high resolution study of the glycocalyx of the rat uterine epithelial cells during early pregnancy with the firld emission gun scanning electron microscope. J Anat (1994) 185, 443-446.
- 14) Jonegebloed WL, Stokroos I, van der Want JJL and Kalicharan D: Non-coating fixation techniques or redundancy of conductive coating, low kV FE-SEM operation and combined SEM/TEM of biological tissues. J Microsc (1999) 193, 158-170.
- 15) Horiuchi K, Naito I, Nakano K, Nakatani S, Nishida K, Taguchi T and Ohtsuka A: Three-dimensional ultrastructure of the brush border glycocalyx in the mouse small intestine: a high resolution scanning electron mciroscopic study. Arch Histol Cytol (2005) 68, in press.
- 16) 大塚愛二, 宇野芳史, 田口勇仁, 村上宅郎:陽性および陰 性荷電鉄コロイドによる組織・細胞荷電基の光顕ならびに電 顕的検出.岡山医誌 (1991) 103, 11-18.
- 17) Ohtsuka A, Nakatani S, Horiuchi K, Taguchi T and Murakami T : Repulsive charge mechanism serve to maintain lumens and cavities. An histochemical study of rat serosa and kidney; in Advances in microanatomy of cells and Tissues, PM Motta, G Macchiarelli and SA Nottola eds, Ital J Anat Embryol (2001) 106 (2) Suppl 1, 379-384.
- 18) Murakami T, Taguchi T, Ohtsuka A and Kikuta A : Neurons with strongly negative-charged surface-coats in adult rat brain as detected by staining with cationic iron colloid. Arch Histol Cytol (1993) 56, 13-21.
- 19) Murakami T, Murakami T, Su WD, Ohtsuka A, Abe K and Ninomiya Y : Perineuronal nets of proteoglycans in the adult mouse brain are digested by collagenase. Arch Histol Cytol (1999) 62, 199-204.
- 20) Ohtsuka A, Taguchi T, Sayed R and Murakami T : The spatial relationship between the perineuronal proteoglycan network and the synaptic boutons as visualized

by double staining with cationic colloidal iron method and anti-calbindin-D-28K immunohistochemistry in rat cerebellar nuclei. Arch Histol Cytol (2000) **63**, 313-318.

- 21) Murakami T and Ohtsuka A : Perisynaptic barrier of proteoglycans in the mature brain and spinal cord. Arch Histol Cytol (2003) **66**, 195-207.
- 22) Taguchi T, Ohtsuka A and Murakami T: Light and electron microscopic detection of anionic sites in the rat choroid plexus. Arch Histol Cytol (1998) **61**, 243–252.
- 23) Yoshikawa T, Nishida K, Doi T, Inoue H, Ohtsuka A, Taguchi T and Murakami T : Negative charges bound to collagen fibrils in the rabbit articular cartilage : a light and electron microscopic study using cationic colloidal iron. Arch Histol Cytol (1997) 60, 435-443.
- 24) Toda K, Nishida K, Inoue H, Ohtsuka A and Murakami T: Strongly anionic sites in peripheral axons of the rat sciatic nerve : light and electron microscopic detections using cationic colloidal iron. Arch Histol Cytol (1995) 58, 485-492.
- 25) Ohtsuka A and Murakami T : Anionic sites on the free surface of the peritoneal mesothelium : light and electron microscopic detection using cationic colloidal iron. Arch Histol Cytol (1994) 57, 307-315.
- 26) Ohtsuka A, Yamana S and Murakami T : Localization of membrane-associated sialomucin on the free surface of mesothelial cells of the pleura, pericardium, and peritoneum. Histochem Cell Biol (1997) 107, 441-447.
- 27) Sunami-Kataoka Y, Akagai H, Nishizaki K, Taguchi T, Murakami T and Ohtsuka A: Chondroitin sulfate proteoglycan at the basal lamina beneath high endothelial cells in human palatine tonsils: a light and electron microscopic study using the cationic colloidal iron method. Arch Histol Cytol (2001) 64, 535-543.
- 28) Pizzorusso T, Medini P, Berardi N, Chierzi S, Fawcett JW and Maffei L: Reactivation of ocular dominance plasticity in the adult visual cortex. Science (2002) 298, 1248-1251.