分節性糸球体硬化/硝子化巣の発生と進展

―― ラット アドリアマイシン腎症での観察 ―

小 池 昭 夫 信州大学医学部第1病理学教室 (指導:重松 秀一教授)

Initiation and Development of Focal Segmental Glomerular Sclerosis and/or Hyalinosis in Adriamycin-Treated Rats

Akio Koike

Department of Pathology, Shinshu University School of Medicine (Director : Prof. Hidekazu Shigematsu)

The initiation and development of glomerular hyalinosis and sclerosis, and their relationship, were analysed in adriamycin (ADR)-induced glomerular lesions. In ADR-treated rats, hyalinotic lesions were seen beneath endothelial cells as far as the paramesangium. Proteinaceous material was also seen beneath the detached visceral epithelial cells. It is assumed that this material develops into hyalinosis. On the other hand, the extracellular matrix produced by visceral and parietal epithelial cells with the additional mesangial matricial increase results in segmental sclerosis. Hyalinotic lesions decreased and sclerotic lesions increased in the later experimental stage. So in this model, hyalinosis and sclerosis appear independently in the early stage, and later mix together to form focal segmental glomerular sclerosis and/or hyalinosis. *Shinshu Med J* 45: 89-102, 1997

(Received for publication September 10, 1996)

Key words: adriamycin (ADR), glomerulosclerosis, hyalinosis アドリアマイシン,糸球体硬化,硝子化

1緒 言

糸球体硝子化は 無細胞性で無構造の物質から構成 されており、糖蛋白および関連する脂質から成立して いる病変と定義される¹⁰。また糸球体硬化は、メサン ギウム基質の増加による線維成分と基底膜の虚脱およ び蓄積により構成される病変と定義されている¹⁰。こ の二病変が混在した巣状分節性糸球体硬化/硝子化 (focal segmental glomerular sclerosis and/or hyalinosis, FSGS) は、慢性腎盂腎炎、逆流性腎症, 糖尿病性糸球体硬化症、拒絶反応時の移植腎、巣状糸

別刷請求先:小池 昭夫 〒390 松本市旭3-1-1 信州大学医学部第1病理 球体硬化症(FGS)等で見られるが,硝子化の発生原 因と硬化との関係は未だ不明であり,あまり注意が払 われてこなかった。アドリアマイシン(ADR)投与 ラットはFSGSのひとつのモデルとして知られており, 大きな尿細管円柱,尿細管拡張,間質の線維化と炎症 等の著明な間質変化を伴う²¹³⁾。この実験において,著 者は,Okudaら⁴⁰の方法によるADR 投与ラットのモ デルを用い,分節性糸球体硬化と硝子化の発生と進展, その相互関係を調べた。

II 材料と方法

A 実験動物

実験には、48匹の体重250~300g、8週齢の雄Lewis

ラット(チャールズリバーブリーディング,神奈川) を用い、ラットを10匹のアドリアマイシン投与ラット と2匹のコントロールラットからなる4グループに分 けた。ラットは固形食(CE-2、クレアジャパン、東 京)と水を自由に摂取できるようにして飼育した。4 グループのラットは、8週間おきに経時的に形態学的 観察に用いた。

B アドリアマイシン腎症の惹起

Okudaら⁴⁰の方法により、40匹のラットに2mg/kg のアドリアマイシン(協和発酵工業、東京)を、20日 間の間隔をあけて2回尾静脈注射した。8匹のラット に同量の生理的食塩水を尾静脈注射し、コントロール とした。

C 検尿

2回目の尾静脈注射の後, 4週間ごとにラットを24 時間代謝ケージに入れ, 尿を採取した。尿蛋白量はピ ロガロールレッド法(マイクロ TP テストワコー, ワ コー, 大阪)により測定した。

D 形態学的観察

2回目のアドリアマイシンまたは生理的食塩水の注 射の後,腎炎群とコントロール群は,8週間おきにソ ジウムベントバルビタール麻酔下に屠殺した。

1 蛍光抗体法

2回目のアドリアマイシンまたは生理的食塩水の注 射後32週目のラットについて、以下の方法で間接蛍光 抗体法により検討した。右腎を摘出し、腎皮質から小 ブロックを作成し、OCT compound (Tissue-teck, Miles Scientific, London, England)の中に浸漬した 後,n-ヘキサン中にて-70°Cで急速凍結した。その後, クリオスタットを用いて厚さ4 μm の切片を作製した。 1次抗体として、ウサギ抗ラットアルブミン、ヤギ抗 ラットIgG, ヤギ抗ラットC3, ヤギ抗ラットフィブ リノーゲン (Cappel, Turnhout, Belgium), ヤギ抗ラ ット lgA (生化学工業, 東京), ウサギ抗ラット lgM (MBL, 愛知) をそれぞれ100倍に希釈して用いた。 2次抗体として、FITC標識ウサギ抗ヤギIgG (MBL, 愛知), FITC 標識ブタ抗ウサギ免疫グロブ リン (DAKO, Glostrup, Denmark) をそれぞれ50倍 に希釈して使用し、アクアテクス (Merck, Darmstadt, Germany)で封入し、蛍光顕微鏡で観察した。 2 光学ならびに電子顕微鏡的検索

左腎は4%パラホルムアルデヒド(pH7.4,0.1M リン酸緩衝)液にて経腹大動脈的に130cmH₂Oの圧に て灌流した後,摘出した。腎皮質より電子顕微鏡用に





小片を切り出し、4%パラホルムアルデヒド (pH7.4、 0.1M リン酸緩衝)液にて12時間固定した後,1%オ スミウム酸 (pH7.4, 0.1M リン酸緩衝) 液中で4℃ にて2時間固定した。エタノールの濃度勾配系列にて 脱水した後, Quetol 812(日新 EM, 東京)に包埋し, 超 薄 切 片(厚 さ 約100nm)を Ultrotome(LKB. Sweden)にて作製した。さらに、酢酸ウランとクエ ン酸鉛で染色した後、JEM1200EX II (JOEL, 東京) 透過型電子顕微鏡にて観察した。残りの左腎は, PH7.4, 10%ホルマリン溶液にて固定した後、パラフ ィン包埋し、3µmに薄切した。標本は、ヘマトキシ リン・エオジン染色,過ヨウ素酸シッフ染色 (PAS), 過ヨウ素酸メセナミン銀染色 (PAM),およびマッソ ントリクローム染色を行って観察した。また PAS 染 色標本上,腎皮質表層より約1.3mmにて皮質側と髄 質側に分け,最大径約10μm以上の大きさの硝子化を 有する糸球体を hyalinosis+とし、各糸球体の50%以 上に硬化の見られるものを sclerosis+とし、それぞ れの週数のラットについて病変の平均値を算出した。

また、2回目の ADR 注射後32週のラットについて、 酵素抗体法により、アルブミン、IgA、IgG、IgM、 C3、フィブリノーゲンを染色した。3 μ m に薄切した パラフィン切片を脱パラフィン後、0.1%トリプシン (pH7.2) で37°C 2時間処理した。内因性ペルオキシ

信州医誌 Vol. 45

ダーゼ処理の後,1 蛍光抗体法で用いたのと同じ1次 抗体を100倍に希釈して使用し,4°Cで10時間反応させ た。その後,IgA,IgG,C3,フィブリノーゲンにつ いては2次抗体としてペルオキシダーゼ標識抗ヤギ IgG (MBL,愛知)を,アルブミン,IgM について はペルオキシダーゼ標識抗ウサギIgG (MBL,愛知) をそれぞれ500倍に希釈して用い,室温で30分反応さ せた。3,3′-ジアミノベンチジン4 HCl (DAB)を 発色剤として6分間染色した後,ヘマトキシリンで核 染をした。

Ⅲ 結 果

A 尿蛋白

2度目の ADR 注射後 4 週より蛋白尿が出現した (Fig. 1)。蛋白尿は 8 週に著しく増加し, 16週に 560±160mg/day (平均±sd) に達した。さらに, 20 週以降には尿蛋白は徐々に減少した。対照群において は、全実験期間を通じて有意の蛋白尿増加はみられな かった。

B 光顕所見

2回目の ADR 注射の 8 週後, ボウマン嚢壁側上皮

Table 1 Percentages of sclerosis and hyalinosis of glomeruli in ADR-treated rats

	Average hyalinosis(%)		Average sclerosis(%)	
	superficial	profound	superficial	profound
8W n=6	5	16	3	6
$_{n=9}^{16W}$	9	26	5	34
24W n=7	22	55	19	55
32W n=7	19	36	21	58



Fig. 2 Light micrographs of glomeruli from ADR-treated rats at 8 weeks after the second injection of ADR.



- Fig.3 Light micrographs of glomeruli from ADR-treated rats at 16 weeks after the second injection of ADR.
 - a : Proliferation of parietal epithelial cells (arrowhead) and possible detached visceral epithelial cells without extracellular matrix production (arrow). PAM $\times 310$
 - b : Vacuolation of visceral epithelial cells (arrowhead) and hyalinosis under the endothelial cell (arrow). PAM $\times 310$
 - c : Hyalinosis along glomerular loops (arrow). PAS $\times 310$
 - d : Hyalinosis in mesangial area. Deeply stained hyalinosis (arrowhead) is found in segmentally sclerosed area. PAS $\times 310$



信州医誌 Vol. 45



Fig. 5 Light micrographs of glomeruli from ADR-treated rats at 32 weeks after the second injection of ADR. PAM ×310



- a : Deeply (arrow) and palely (arrowhead) stained hyalinosis. PAS $\times 310$
- b : Vacuolation of the visceral epithelial cell (arrowhead) with segmental collapse of glomerular tufts. PAM $\times 310$
- c : Urinary space is filled with filamentous extracellular matrix (arrowhead). PAM $\times 310$
- Fig. 4 Light micrographs of glomeruli from ADR-treated rats at 24 weeks after the second injection of ADR.

小池昭夫





Fig. 6 Immunofluorescent study (a-f) and staining for fibrinogen by enzyme-labeled antibody method (g) from ADR-treated rats at 32 weeks after the second injection of ADR.

Segmental positive stains are observed for albumin (a), IgA (b), IgG (c), IgM (d), and C3 (e). Staining for fibrinogen (f) seems to be located in the outside area of glomerular tuft (arrow). $\times 260$

Positive stain (g) is observed in hyalinosis (arrow) and in the outside area of glomerular tuft. $\times 230$

細胞の腫大と軽度の一層性の増殖,糸球体と壁側上皮 細胞の癒着,硝子化,ボウマン囊内の細胞外基質と糸 球体係蹄の多少の分節性硬化が認められた(Fig. 2ac)。硝子化は、糸球体と壁側上皮細胞との癒着部の他 に輸出入動脈、末梢係蹄にもみとめられた。16週後に は、前記の病変は増加したが、臓側上皮細胞が糸球体 基底膜から剝離したようにみえる部分に明らかな細胞 外基質産生を認めない糸球体も存在した(Fig. 3a)。 また, 臓側上皮細胞の空胞化,内皮下の硝子化が認め られた(Fig. 3b)。硝子化は糸球体係蹄に沿って出現 し(Fig. 3c),さらに分節状硬化巣には、メサンギウ ム領域に及ぶ PAS 染色高度陽性の硝子化がみられた (Fig. 3d)。糸球体の硝子化の出現頻度の平均値は, 皮質側,髄質側ともに2回目の ADR 注射後24週まで 経時的に増加した(Table 1)。24週後の硝子化巣に は PAS 染色で淡い部分と濃い部分が共存した(Fig. 4a)。また、糸球体係蹄の分節状の虚脱と臓側上皮細 胞の空胞化(Fig. 4b),尿腔部分にフィラメント様の 細胞外基質がみられた(Fig. 4c)。2回目のADR注 射後32週目には硝子化の出現頻度の平均値は減少し, 尿細管間質病変がより著しくなった。硝子化は主とし て糸球体係蹄部に出現したもの(Fig. 5a, c)と,軸 部に出現したもの(Fig. 5b)があった。硬化の出現 頻度と癒着した糸球体の数は,経時的に増加した。糸 球体の硝子化と硬化は髄質側に強い傾向があった。

- C 免疫染色所見
- 1 蛍光抗体法

第2回目のADR 注射後32週のADR 投与群のラッ



Fig. 7 An electron micrograph of a glomerulus from an ADR-treated rat at 8 weeks after the second injection of ADR.

Hyalinosis (*) is observed between the endothelial cell and glomerular basement membrane (arrow) of paramesangium.

The visceral epithelial cells show flattening and effacement of the foot processes and contain lysosomal granules. $\times 3,060$



- Fig. 8 Electron micrographs of glomeruli from ADR-treated rats at 16 weeks after the second
 - injection of ADR. a : The visceral epithelial cell shows lysosomal granules and detachment from GBM in paramesangium (arrowhead). ×4,860 b : Proteinaceous material is observed within the space beneath the detached visceral epith-
 - elial cell (VE) of paramesangium.

Thickening of glomerular basement membrane is also observed (arrowhead). $\times 4,950$

トの糸球体にアルブミン, IgA, IgG, IgM, C3, フ ィブリノーゲンの沈着が認められた(Fig. 6)。アル ブミン, IgA, IgG, IgM, C3 (Fig. 6a-e)の沈着 は, 不規則または類円形に係蹄または軸部に分節性に 認められた。また, フィブリノーゲンについては, ボ ウマン腔に類円形の沈着が見られた(Fig. 6f)。コン トロール群では有意の染色は得られなかった。

2 酵素抗体法

第2回目の ADR 注射後32週の ADR 投与群のラッ トの糸球体でフィブリノーゲンの沈着が係蹄外と硝子 化部に分節性にみられた (Fig. 6g)。アルブミン, IgA, IgG, IgM, C3では, 硝子化部に同様の所見が 得られた。コントロール群では有意の染色は得られな かった。

D 電子顕微鏡所見

2回目の ADR 注射後 8 週目では, バラメサンギウ ムの糸球体基底膜と内皮細胞との間の硝子化巣が観察 された(Fig. 7)。16週目には, 内皮下の硝子化巣に 加えて臓側上皮細胞のライソゾームの増加, さらに糸 球体基底膜からの剝離が認められた。しかし臓側上皮 細胞下の硝子化は認められなかった。また, パラメサ ンギウム領域で, 糸球体基底膜から剝離した臓側上皮 細胞下に蛋白質様物質の貯留がみられた(Fig. 8a, b)。

24週目には、基底膜様細胞外基質が上皮細胞(臓側 か壁側かは明らかではない)と虚脱した糸球体係蹄の 間に認められた。他に臓側上皮細胞が細胞外基質産生 を伴い糸球体基底膜から剝離した像がみられた。また 硝子化を伴った糸球体係蹄の虚脱があり、さらに剝離 した臓側上皮細胞と糸球体基底膜の間に最大径約3µm の小さな硝子化が認められた。壁側上皮細胞と虚脱し た糸球体係蹄の間には細胞外基質がみられた(Fig. 9 a-c)。メサンギウム基質は、実験週数とともに増加す る傾向が認められた。32週後の所見は24週後のものと ほぼ同じであった。

Ⅳ考 察

Thoenesと Rumpelt⁵は、ヒトの腎生検標本の観察 で、特に FGS において硝子化物質が他の病変ととも に出現することを示した。そして純粋に硝子化物質の みの蓄積はまれであるとした。本実験では、特に糸球 体の硝子化の成因と硬化をもたらすと考えられる上皮 細胞障害について検討した。

現在,硝子化と硬化については2通りの過程が考え

られている⁹。一つの考え方は,KondoとAkikusa⁷ のラット馬杉腎炎での観察と,NagataとKriz⁹の片 腎摘出ラットのモデルによるものである。彼らによる と糸球体係蹄構造の局所破壊が係蹄の求心性を失わせ, 糸球体基底膜からの臓側上皮細胞の剝離により,壁側 上皮の糸球体基底膜への接着がおこる。この病変が, 分節状硬化と硝子化へ発展する癒着の出発点となると している。硬化に至る過程のもう一方の考え方は Friesら⁹や Rennkeら¹⁰により提示されたもので,糸 球体基底膜の露出が,障害された血管壁を通じての物 質の透過性を亢進し¹¹,血清蛋白質がサイズ選択性障 壁を通過して内皮下に蓄積する。蓄積した血清蛋白質 は,硝子化して内皮細胞の糸球体基底膜からの剝離を 進め,血管腔の狭小化と巣状糸球体硬化に至るという ものである。

ADR 腎症では、臓側上皮細胞の空胞化がよく知られている⁴⁾¹²⁾。このモデルの蛋白尿の原因は、臓側上 皮細胞の基底膜からの剝離によるサイズ選択性障壁の 消失によるものと考えられている¹³⁾。本実験の24週目 の光顕所見で、硝子化部に PAS 染色上濃淡が認めら れたのは、サイズ選択性障壁の障害の程度によって滲 出物に違いがあるためと考えられる。

8週目の電顕所見で、内皮細胞と糸球体基底膜との 間の硝子化がみられた。しかし、このときの臓側上皮 細胞にはライソゾームが認められるが、糸球体基底膜 からの剝離は認めなかった。Rennke ら¹⁰は腎摘モデ ルにおいて、臓側上皮細胞の糸球体基底膜からの剝離 はないが、内皮細胞が完全に硝子化巣で置き換えられ ている例を示し, 臓側上皮細胞の剝離は硝子化には必 ずしも必要ではないだろうとしている。また、16週目 の光顕所見では、内皮下の硝子化に加えて、メサンギ ウムの硝子化と係蹄に沿っての硝子化がみられた。以 上から、糸球体での硝子化の進展については、メサン ギウム領域の硝子化は内皮下の硝子化がメサンギウム 領域に達して形成されたと考えられる。この実験の16 週目には,糸球体基底膜から剝離した臓側上皮細胞下 に蛋白質様物質の蓄積が認められ、さらに24週目の電 顕所見として, 臓側上皮下に硝子化がみられた。これ らの所見から、臓側上皮細胞下に蓄積された蛋白質様 物質が硝子化に発展する可能性が考えられる。しかし 臓側上皮細胞下の硝子化は最大径が10µm以下であり, 臓側上皮細胞下の硝子化の出現頻度は少なかった。従 来, 臟側上皮細胞下の硝子化が知られていなかったの は、硝子化があまり大きくならないうちに臓側上皮が



Fig. 9 Electron micrographs of glomeruli from ADR-treated rats at 24 weeks after the second injection of ADR.

- a : Basement membrane material production beneath the epithelial cell (EP). Glomerular tufts are collapsed (T). $\times 5,400$
- Inset: Higher magnification of a part of Fig 9a. Multilayered structure is observed in the basement-membrane-like matrix under the epithelium. $\times 10,800$

糸球体基底膜から完全に剝離し、その結果として蓄積 物が尿腔へ放出されるためとも考えられる。そして露 出した糸球体基底膜剝離部分にボウマン嚢上皮が接着 するようになる可能性もある。この実験では、末梢の 糸球体係蹄と壁側上皮細胞との癒着部の虚脱した係蹄 に硝子化があり、同時に分節状硬化もみられた。これ はKondoとAkikusaⁿのラット馬杉腎炎での観察で も指摘されている。

蛍光抗体法の所見で、アルブミン、免疫グロブリン、 C3、フィブリノーゲンが類円形もしくは不整形に蓄 積している所見は、酵素抗体法による硝子化部の陽性 像に対応しているものと考えられる。一方フィブリノ ーゲンの係蹄外の沈着部位は、電顕上での係蹄外の細 胞外基質の増加部位または滲出病変に相当すると考え られる。

この実験では、硬化の出現頻度は経時的に増加した。

電顕上では、ボウマン腔内にフィラメント様の細胞外 基質が観察された。さらに、上皮細胞と糸球体基底膜 の間に糸球体基底膜様の物質がみられた。この様な物 質は実験動物14)とヒトの腎生検標本15)-17)で報告されて おり、ヒトにおいては、剝離した臓側上皮細胞の直下 に薄い基底膜が形成されると考えられている。 Romen ら¹⁸⁾は、ラットにおけるラジオオートグラフ ィーを用いた研究により, 臓側上皮細胞のみが糸球体 基底膜を構成する物質を合成できるとしている。また Olson¹⁹は、巣状分節性糸球体硬化症において臓側上 皮細胞の糸球体基底膜からの剝離の程度が大きいと, 臓側上皮細胞下に層状の基底膜様物質がみられるとし ている。以上により、この実験で観察された細胞外基 質が臓側上皮細胞により産生された可能性がある。電 顕上, 臓側上皮細胞の糸球体基底膜からの剝離部にお いて, 滲出性病変または蛋白質様物質の貯留がみられ,



- b : Extracellular matrix production between the visceral epithelial cell (VE) and basement membrane (arrow). Material with extremely low electron density is seen among the extracellular matrices. $\times 4,950$
- c : Collapsing glomerular tuft (T) with hyalinosis (arrowhead). Filamentous extrtacellular matrix is observed beneath the parietal epithelial cell (PE) and over the naked basement membrane. A small hyalinotic lesion is seen beneath the detached visceral epithelial cell (arrow). ×1,530

小池昭夫



Fig. 10 Schematic illustration showing the relation between hyalinosis and sclerosis.

- a : Degeneration and detachment of the visceral epithelial cell from GBM.
- b : Accumulation of proteinaceous material under the detached visceral epithelial cell.
- c : Basement-membrane-like extracellular matrix production beneath the epithelial cell (visceral or parietal epithelial cell is uncertain).
- d : Visceral epithelial cell detached from GBM with production of extracellular matrix and cell debris. Hyalinosis is observed under the endothelial cell, in glomerular loops, and in mesangial area.
- e : Collapse of glomerular loop, mesangial matricial increase, resulting in focal segmental glomerular sclerosis and/or hyalinosis.
- VE : Visceral epithelial cell End : Endothelial cell M : Mesangial cell
- Ep: Epithelial cell PE: Parietal epithelial cell BC: Bowman's capsule
- ::: Accumulation of proteinaceous material
- Hyalinosis

Ⅲ Extracellular matrix
 Ⅲ Sclerosis of mesangial matrix

また臓側上皮細胞が糸球体基底膜から剝離し、細胞外 基質産生のみられた部分にも極めて電子密度の低い物 質が認められた。従って、これは漏出性物質とも考え られ、基質形成上の足場となっている可能性がある。 さらに、臓側上皮細胞下の蛋白質様物質や滲出性病変 は、臓側上皮細胞の細胞外基質産生とともに次第に消 退し、硬化巣に変化していくと考えられる。

Kondo と Akikusaⁿは, 壁側上皮細胞と露出した末 梢の糸球体係蹄との癒着がメサンギウムと糸球体基底 膜の肥厚をもたらし、巣状分節性糸球体硬化/硝子化 に進展するとしている。この実験では壁側上皮細胞と 虚脱した糸球体係蹄の間には細胞外基質がみられた。 また、実験過数とともにメサンギウム基質が増加した。 メサンギウム基質は糸球体基底膜と類似しており、Ⅳ 型コラーゲン、ラミニンおよびヘバラン硫酸プロテオ グライカンが含まれることが知られている²⁰⁾⁻²²⁾。こ の実験で、2回目の ADR 注射より32週目には、硝子 化の出現頻度は皮質側と髄質側で減少し、硬化の出現

信州医誌 Vol. 45

頻度は経時的に増加した。一方、メサンギウム基質の 増加とともに、臓側、壁側上皮による細胞外基質産生 は、分節性硬化を起こすと考えられ、経時的に硝子化 巣と混在し、いわゆる巣状分節性糸球体硬化/硝子化 へ発展するものと考えられた (Fig. 10)。

V 結 語

この実験では、これまで報告された実験的アドリア マイシン腎症の結果に加えて、以下の結論を得た。

1 内皮細胞側からの硝子化の他に、臓側上皮細胞下の蛋白質様物質の蓄積が硝子化に発展する可能性がある。

2 硝子化巣には、アルブミン、免疫グロブリン、 C3、フィブリノーゲンが蓄積されている。

- 3 上皮性の細胞外基質産生が糸球体硬化に関与している。
- 4 糸球体硬化と硝子化は、両者の出現頻度の経時的 観察から、初期病変では、硬化部と硝子化部が独立 に出現し、次第に両者の混在した巣状分節性糸球体 硬化/硝子化巣に発展する。

₩ 謝辞

この論文作成にあたり、ご指導とご教示を賜りました信州大学第1病理学教室重松秀一教授、伊藤信夫助教授、江原孝史講師、中沢 功博士、他教室員の皆様に深く感謝致します。なお論文の内容は第84回日本病理学会総会(1995年4月、名古屋)にて発表した。

文 献

- 1) Churg J, Bernstein J, Richard J, Glassock RJ: Renal disease: classification and atlas of glomerular diseases. 2nd ed, p 3, Igaku-Shoin, Tokyo, New York, 1995
- Bertani T, Poggi A, Pozzoni R, Delaini F, Sacci G, Thoua Y, Mecca G, Remuzzi G, Donati MB: Adriamycin induced nephrotic syndrome in rats: sequence of pathologic events. Lab Invest 46: 16-23, 1982
- 3) Bertani T, Cutillo F, Zoja C, Broggini M, Remuzzi G: Tubulo-interstitial lesions mediate renal damage in adriamycin glomerulopathy. Kidney Int 30: 488-496, 1986
- 4) Okuda S, Oh Y, Tsuruda H, Onoyama K, Fujimi S, Fujishima M : Adriamycin-induced nephropathy as a model of chronic progressive glomerular disease. Kidney Int 29 : 502-510, 1986
- 5) Thoenes W, Rumpelt HJ: The obsolescent renal glomerulus-collaps, sclerosis, hyalinosis, fibrosis. A light and electron microscopical study on human biopsies. Virchows Arch A Pathol Anat Histopathol 377: 1-15, 1977
- 6) Kriz W, Elger M, Nagata M, Kretzler M, Uiker S, Koeppen-Hagemann, Tenschert S, Lemley KV : The role of podocyte in the development of glomerular sclerosis. Kidney Int (Suppl 42) 45 : 64-72, 1994
- 7) Kondo Y, Akikusa B: Chronic Masugi nephritis in the rat. An electron microscopic study on evolution and consequences of glomerular capsular adhesions. Acta Pathol Jpn 32: 231-242, 1982
- 8) Nagata M, Kriz W: Glomerular damage after uninephrectomy in young rat. II : mechanical stress on podocytes as a pathway to sclerosis. Kidney Int 42 : 148-160, 1992
- 9) Fries JW, Sandstrom DJ, Meyer TW, Rennke HG: Glomerular hypertrophy and epithelial injury modulate progressive glomerulosclerosis in the rat. Lab Invest 60: 205-218, 1989
- Rennke HG, Anderson S, Brenner BM: Structural and functional correlations in the progression of kidney disease. In: Tisher CC, Brenner BM (eds), Renal pathology, pp 43-65, Lippincott, Philadelphia, 1989
- Rennke HG, Weening JJ: Glomerular permeability and polyanion in adriamycin nephrosis in the rat. Kidney Int 24: 152-159, 1989
- 12) O' Donnell MP, Michels L, Kasiske B, Raij L, Keane WF : Adriamycin-induced chronic proteinuria : a structural and functional study. J Lab Clin Med 106 : 62-67, 1985
- 13) Whiteside C, Prutis K, Cameron R, Thompson J: Glomerular epithelial detachment, not reduced charge

小池昭夫

density, correlates with proteinuria in adriamycin and puromycin nephrosis. Lab Invest 61: 650-660, 1989

- 14) Elema JD, Arends A : Focal and segmental glomerular hyalinosis and sclerosis in the rat. Lab Invest 33 : 554-561, 1975
- 15) Grishman E, Churg J : Focal glomerular sclerosis in nephrotic patients : an electron microscopic study of glomerular podocytes. Kidney Int 7 : 111-122, 1975
- 16) Gabbert H, Toenes W: Formation of basement membrane in extracapillary proliferates in rapidly progressive glomerulonephritis. Virchows Arch B Cell Pathol 25: 256-269, 1977
- 17) Choen AH, Mampaso F, Zamboni L: Glomerular podocyte degeneration in human renal disease, an ultrastructural study. Lab Invest 37: 30-42, 1977
- 18) Romen W, Schultze B, Hempel K: Synthesis of the glomerular basement membrane in the rat kidney: autoradiographic studies with the light and electron microscope. Virchows Arch B Cell Pathol 20: 125 -137, 1976
- 19) Olson JL : Focal and segmental glomerular sclerosis. In : Heptinstall RH(ed), Pathology of the kidney, 4th ed, pp 821-824, Little, Brown and Company, Boston, Toronto, London, 1992
- 20) Kashgarian M, Sterzel RB: The pathobiology of the mesangium. Kidney Int 41: 524-529, 1992
- Rosenblum ND: The mesangial matrix in the normal and sclerotic glomerulus. Kidney Int [Suppl 45]
 45: 73-77, 1994
- 22) Fauser LS, Michael AF: Antigens of the human glomerular basement membrane. Springer Semin Immunopathol 9: 317-339, 1987

(8.9.10 受稿)