内在性小胞体内A粒子の構成蛋白に関する研究 ーアデノウイルス12型誘発マウス腫瘍に認められる粒子についてー

香川医科大学病理学講座第一病理学(指導:大森正樹教授)

平 川 栄一郎

(平成元年12月15日受稿)

Key words:小胞体内A粒子,アデノウイルス誘発腫瘍,構成蛋白分析, reversed phase-HPLC

諸言

殆どすべての哺乳動物の正常細胞 DNA 中には レトロウイルスがプロウイルスゲノムとして存 在しており、この内在性腫瘍ウイルスは自然の 状態や物理化学的因子により増殖が活性化され る^{1,2)}. A 型粒子は細胞質内及び小胞体内に認め られるが、細胞質内 A 粒子はマウス乳癌ウイル スである B 型粒子の細胞質内未熟形であること がわかっている³⁾,しかし小胞体内A粒子(以下 A 粒子) については研究が未だ充分でない。こ のA粒子には逆転写酵素活性が認められており レトロウイルス様の粒子と考えられている4.5). これは電子顕微鏡的には小胞体に局在するウイ ルスで外径約70nmのドーナツ状の外殻と内殻, 及び中心部の電子密度の低い淡明な core を有す るもので5)、マウス胎芽の正常細胞や新生仔マウ スの胸腺細胞6.7)、又、マウスの形質細胞腫瘍や 神経芽細胞腫瘍の腫瘍細胞中8.9)に見出されてい る.内在性A粒子遺伝子はマウス10)及びハムス ター11)でクローニングされており、マウスではハ プロイドあたり約1000個存在し、プロウイルス の検索では少なくとも数種類に分類される4.10,12).

我々が移植継代している D 株¹³は新生仔マウ スにヒトアデノウイルス12型を接種して誘発さ れた腫瘍で A 粒子を大量に産生するという特徴 を有している^{14,15)}.本実験では、この A 粒子の 構成蛋白を SDS-PAGE 及び 2 次元電気泳動に より分析し、その分子量約70K ダルトンの主要 構成蛋白成分 K70の逆相高速液体クロマトグラ フィーを用いた精製法の確立を試みた.

材料及び方法

1. 腫瘍組織

ヒトアデノウイルス12型 Huie 株(岡山大学矢 部教授より付与された)を C3Hf/OK マウス¹⁷⁾ 新生仔に接種して得られた腫瘍を同系マウス皮 下に移殖継代している固形腫瘍 D 株^{13,14,15)}(継代 428~455代)を用いた。

2. ウイルス精製法

A 粒子は大森ら¹⁶⁰の方法に従い,一回に腫瘍 組織30~40g を用いて超遠沈法、ショ糖密度勾配 遠沈法を用いて分離精製した.ショ糖密度勾配 遠沈法で得られたバンドをペレットにし精製 A 粒子として以下の実験に用いた.なお、すべて の行程は4℃で行った.

また電子顕微鏡によるウイルス精製の純度検 定用試料としては、ショ糖密度勾配遠沈法によ り得られた白濁したバンドの各部を各々超遠心 によりペレットとし、4℃で0.1 M 燐酸緩衝 3 %グルタールアルデヒドで固定後、0.1 M 燐酸 緩衝 1%四酸化オスミウムで後固定し、脱水後 エポキシ樹脂に包埋した。超薄切片は酢酸ウラ ニウム、硝酸鉛で重染色し観察した。

3. SDS-polyacrylamide gel electrophoresis (SDS-PAGE)

Laemmli¹⁸⁾の方法により分析用として,7.5-20 %の勾配ゲルを作成し使用した. 試料は精製 A 粒子ペレット (2.6mg/ml) を 2 % SDS, 5 % 2 -メルカプトエタノール, 15% (v/v) グリセリ



Fig. 1 Electron microscopy of a pellet of purified intracisternal A particles from a fraction of the sucrose density gradient. $(\times 40,000)$

ンを含む0.0625Mトリス塩酸緩衝液(pH6.8)0.9 mlで溶解し100℃3分間加熱した後6,700g(日立 15A アングルローター,10,000rpm)で5分間遠 心し,その上清を用いた.電気泳動は4℃,30 mAで6時間行なった.分子量マーカーは低分子 量用測定キット(Pharmasia)を使用した.ゲ ルの染色には0.25% Coomasie brilliant blue R -250(CBB),35%エタノール,9.2%酢酸を含 む染色液を用い,10%メタノール,10%酢酸溶 液で脱色した.

4.2次元電気泳動

変性条件での2次元電気泳動は O'Farrel¹⁹⁾の 方法に準じて行った.1次元目としては8.5M 尿 素,2% (w/v) Nonidet P-40,2% (w/v) 両性担体を含む等電点泳動用キャピラリーゲル

(1.13×65mm)を作製し, 試料は精製A 粒子を 0.3% SDS, 8.5M 尿素, 8%2-メルカプトエ タノール, 2%(w/v)両性担体を用いて可溶化 し,キャピラリーゲルに5 μ 1添加した.両性担 体は Amphorine(40%, pH3.5-10, Pharmacia LKB)を用い200V30分,その後700V 2時間泳 動した.泳動終了後ゲルは直ちに2% SDS, 15 %(w/v)グリセリン,5%2-メルカプトエタ ノール,0.0625Mトリス塩酸緩衝液中にて10分 間平衡化を行い,2D·SDS PAG プレート(10 -20%勾配ゲル,第一化学薬品)上に1%アガロ ース溶液で固定し50mA,2時間泳動した.CBB を用い染色観察した後10%酢酸で充分に脱色を



Fig. 2 SDS-PAGE analysis of purified intracisternal A particles. Lane 1; Purified A particles. Lane 2; Molecular weight markers. The gel was stained with coomasie brilliant blue.

行い, 2 D 銀染色試薬(第一化学薬品)を用い て銀染色した。

5. K70の分離, 抽出

分離用12.5%の均一ゲル(6 mm厚)は Laemmli¹⁸⁾の方法に従い作製し使用した.試料 は精製A粒子を2%SDS、5%2-メルカプト エタノールで溶解し100℃3分間加熱し、6,700 g(日立15Aアングルローター、10,000rpm)5 分間遠心しその上清を用いた.4℃、30mAで32 時間泳動した.染色はHager 6²⁰⁾の方法を参考 にしてその変法で行った.即ち、泳動終了後ゲ ルを蒸留水で3回洗浄した後、0.25MKCl、1 mM dithiothreitol中に、4℃で3日間保存し発 色を行った.自濁したバンドが現れるとCBBで 染色したゲル端を参考にしてK70のバンドを切 り出した.切りだしたゲルを細切したのちクロ マト用ミニカラム(Bio Rad,エコノカラム、 0.7×10cm)につめ、K70を戸田²¹⁾の方法により

小胞体内 A 粒子



Fig. 3 Two-dimensional slab gel electrophoresis of purified intracisternal A particles. A series of bands of purified intracisternal A particles is at the left-hand position. Molecular weight markers are at the right-hand position. An arrowhead indicates K70. The gel was stained with coomasie brilliant blue.

電気泳動的に25mMトリス、100mM グリシン、 1% (w/v) SDS、5% グリセロールを入れた透 析膜バッグ中に抽出した.抽出した K70は1 mM p-Amidinophenyl methanesulfonyl fluoride hydrochloride(和光純薬)、1 μ g/ml Pepstatin A (日本ペプチド研究所)、1 μ g/ml Leupeptin (日本ペプチド研究所)、1 mM EDTA を入れ た後-80℃に保存した. この抽出 K70は12.5% 均一ゲルを用いた SDS-PAGE によりバンドが分 子量70K ダルトンの位置にあらわれることを確 認した.

6. RP(reversed phase)-HPLC

抽出 K70の最終精製は高速液体クロマトグラフィー(以下 HPLC)により行った.

酸性条件下の RP-HPLC には分取用逆相カラ ム μ Bondasphare 5 μ C₄-300Å (19×150mm; Waters)を用いた. 試料は抽出 K70の約1/6量の 10%トリフロロ酢酸を加え約pH2に調整した後, カラムに吸着させ, 0.1%トリフロロ酢酸を含む 0-60%のアセトニトリル直線勾配(4.0ml/min, 120分間) により溶出した.

中性条件下の RP-HPLC には分析用逆相カラ ム Asahipak ODP-50 (4.6×150mm;旭化成) を 用い試料を吸着させた後, 10mM Tris-HCl(pH 7.5) で 0-60%のアセトニトリル直線勾配(0.7 ml/min, 120分) により溶出した.

何れも室温で行い検出は280nmの吸光度に依った。

得られたフラクションは凍結乾燥後,酸性条 件下での HPLC フラクションのみ1 N NaOH でpHを調整し,Laemmli¹⁸⁾の方法により SDS-PAG プレート(10-20%勾配ゲル,第一化学薬 品)を用い SDS-PAGE を行った.染色には 2 D 銀染色試薬(第一化学薬品)を用いた。

結 果

A 粒子の精製

分離精製したA粒子の純度は電子顕微鏡観察



Fig. 4 Chromatogram of a main structural protein, K70, by reversed phase-HPLC. K70 extracted from SDS-polyacrylamide gel was injected onto a Asahipak ODP-50 and eluted at Tris-HCl (pH7.5) with a linear gradient, 0 -60%, of acetonitrile. An arrowhead indicates fraction number 26 which contained K70.

Fraction Number

26

38

により検定した。精製最終段階であるショ糖密 度勾配遠沈法により得られた白濁したバンドの 上層より作製したペレットではほとんど完全な 形のA粒子に混じって空胞などの膜成分も観察 された。中層より作製したペレットでは膜成分 やリボゾームの混在も少なく直径約70nm大のド ーナツ状を呈する被殻をもつA粒子がほぼ純粋 に認められ(Fig. 1),これを精製A粒子とし て以下の実験に用いた。

2. SDS-PAGE

精製 A 粒子の構成蛋白分析を SDS-PAGE で 行った結果を Fig. 2 に示した. 各マーカー蛋白 質 phosphorylase b (94,000), bovine serum albumin (67,000), ovalbumin (43,000), carbonic anhydrase (30,000), soybean trypsin inhibitor (20,100), α -lactalbumin (14,400) の相対移動度 (Rf 値) はそれぞれ0.367, 0.458, 0.600, 0.758, 0.879, 0.958であり分子量との 関係を示す回帰式は log (分子量)=1.440-1.331×Rf であった. この回帰式より A 粒子の 構成蛋白の分子量の推定を行った²²⁾.最も主たる バンドは分子量70K ダルトンの位置にあり,大 森ら¹⁶⁾の報告にある K70に一致した. この K70 以外には分子量92K ダルトン、55K ダルトンの 位置に明かなバンド (K92, K55) を認めた. こ れら主要構成成分以外には,分子量37K ダルト ンに1本の,又43K ダルトン付近に4本のサブ バンドを副構成成分として認めた. 以上のバン

59 62

51

A 280nm

0.00L

5



Fig. 5 SDS-PAGE of fractions obtained by reversed phase-HPLC. Acrylamide gradient slab gel (10-20%) was silverstained. Lane 1;Fraction 26 (Fig. 4). Lane 2;Fraction 38 (Fig. 4). Lane 2 shows some polypeptides broken down from K70. Lane 3; Molecular weight markers.

ド以外にも細いバンドが複数認められた.

3.2次元電気泳動

精製 A 粒子を 2 次元電気泳動した後, CBB 染 色した結果を Fig. 3 に示した.主要構成成分で ある K70の変性条件下での pI は約6.5で, K92 は約7.0, K55は約6.3であった。

4. K70の精製

分離用 SDS-PAGE から切り出した K70のバ ンドより電気泳動的に抽出した蛋白の酸性条件 下での RP-HPLC ではフラクションのほとんど 全てに分子量約55K ダルトンのバンドと K70を 認めた.又それらのフラクションの中の一つに は K70を多く認めたが、同時に分子量約20K ダ ルトン、22K ダルトンのバンドも認められ、酸 性条件下での RP-HPLC による精製は困難であ った.

そこで条件を中性に換え,同様の RP-HPLC を試みた.得られたクロマトグラムを Fig. 4に 示し,結果を Fig. 5に示した.フラクション 38 (Fig. 5, Lane 2) では,主に約24K,20K, 17K,16K ダルトンにバンドを認めた.又これ以 外のフラクション51,58,59,62の4カ所では 約17K ダルトンのバンドをわずかに認め,フラ クション5に30K ダルトンのバンドをわずかに 認めた.その他のピークについてもSDS-PAGE を行ったが,蛋白は検出されなかった.しかし, フラクション26 (Fig. 5, Lane 1) には,分子 量約70K ダルトンの単一なバンドとしてあらわ れる一分画を得ることができた.

考察

小胞体内A粒子(A粒子)の構成蛋白の分析 は現在まで、主に形質細胞腫瘍組織及び神経芽 細胞腫培養細胞9,23,24,25)で行われている.いずれ の報告に於いても分子量約73K ダルトンの蛋白 が主要構成成分であり、他の構成成分としては 分子量30K^{23,25}, 46K^{23,24,25}80K²⁴, 100K²³, 120 K²⁶⁾ダルトンの蛋白が認められているが報告者に より結果は異なっている.本実験の SDS-PAGE での構成蛋白分析において、分子量約70K ダル トンに最も明瞭な主要構成成分を認めたことは 何れの報告ともほぼ一致したが、他の構成成分 については若干異なっていた。アデノウイルス 誘発マウス腫瘍では A 粒子及び C 型ウイルスが 腫瘍細胞中に誘発されるが、その機序は不明で ある14,15,16). しかし, A 粒子ウイルスゲノムはマ ウス遺伝子中にプロウイルスとして多数存在し 少なくとも数種類に分類され単一なものではな いことが Kuff ら4.10.12)により示されており、また アデノウイルス E1A 蛋白は A 粒子の LTR を活 性化することが Luria ら27)により示されている。 従って, A 粒子の構成蛋白成分が他の報告と若 干異なっていた原因としては、アデノウイルス 誘発腫瘍では種々のA粒子ゲノムが腫瘍内で同 時に発現している可能性と、アデノウイルスで 活性化される A 粒子ゲノムは他の腫瘍で発現し ている A 粒子とは異なった種類のものである可 能性とが考えられる.

今回行った2次元電気泳動では精製A粒子に SDSを加えて可溶化したが、変性条件下でのK92 のpIは約7.0, K70は約6.5, K55は約6.3であっ た、形質細胞腫瘍組織及び神経芽細胞腫培養細 胞から分離した A 粒子の分子量73K ダルトンの 主要構成成分のアミノ酸分析23)によると、酸性ア ミノ酸と塩基性アミノ酸比(Glu-Asp: Lys-His -Arg)は1.46:1.44であり K70が塩基性蛋白質 ではない可能性が示唆されている。これまで A 粒子の構成成分の等電点分析はなされておらず、 今回 K70の p1 が6.5付近に認められたことはア ミノ酸分析で示唆された内容と一致するもので あった.また K70や K55などの構成成分の pI が 近接していたことは構成成分の等電点による分 離やイオン交換樹脂を用いたクロマトグラフィ ーによる分離が困難である可能性も意味してい る. 分子量約73K ダルトンの, A 粒子主要構成 成分の分離精製はこれまで Marciani ら23)がゲル クロマトグラフィーを用いて行っているのみで ある、しかし、この方法では分子量の近接する 蛋白の混在の可能性があり純度の点で問題が残 っていた。本実験では酸性条件下の RP-HPLC では蛋白分解のために精製が困難であったが、 中性条件下では蛋白の分解は軽度で、K70を単一 な分画として精製することができた、分解の機 序は不明であるが、K70は非常に不安定な特性を 有していると考えられる。

C型ウイルスでは gag 又は gag-pol 前駆体蛋 白の分解により各種 gag 蛋白,及びポリメラー ゼが生じる^{1,28)}.しかし,A粒子では前駆体蛋白 から各種 gag 蛋白や pol 遺伝子産物への分解は おこらないか,又は不完全であると考えられて いる²⁶⁾.最近マウス及びハムスターのA粒子の 塩基配列が決定され,そのゲノムはレトロウイ ルスの gag, pol と相同領域をもち,gag 領域の 3'末端側に Simian retrovirus-1 (SRV-1) や Rous Sarcoma Virus (RSV)の蛋白分解酵 素遺伝子と相同を示す領域があることが報告さ れている^{26,29,30,31)}.また RSV の蛋白分解酵素は 一般に高塩濃度や低pH領域で活性を保持する酸 性プロテアーゼであるとされている^{32,33)}.以上の ことより,蛋白分解酵素活性を持つ部位を K70 自身の中に想定すると,この精製過程中の分解 を説明できるかもしれない.しかし,ペプチド 結合の切断が他の原因による可能性も否定でき ず今後の検討が必要であると考えている.

今回 K70の精製法を確立したことにより,今後アミノ酸配列の一次構造解析や,より特異的な抗体の作製が可能になったと考える.

結 論

- 中性条件での RP (reversed phase) HPLC により小胞体内 A 粒子主要構成蛋白 K70の精 製法を確立した。
- アデノウイルス誘発腫瘍 D株で活性化された小胞体内A粒子の主要構成蛋白成分は K92, K70, K55であった。これは従来の報告と若干異なっていた。
- 3.変性条件下でのA粒子構成成分のpIは K70が約6.5, K55が約6.3であった。

論文作成にあたり終始御懇篤な御指導を賜った大 森正樹教授に感謝の意を捧げるとともに,貴重な御 助言をいただいた小林省二助教授をはじめ第一病理 学教室の諸先生,本学内分泌学講座西望博士に感謝 致します.

文

献

- 1)藤永 蕙: がん遺伝子の分子生物学, 講談社, 東京 (1985) pp119-135.
- Weiss R, Teich N, Varmus H and Coffin J: RNA Tumor Viruses; Molecular Biology of Tumor Viruses, Second Edition, 1/Text, Cold Spring Harbor Laboratory (1984) pp1109-1132.
- 3) Tanaka H, Tamura A and Tsujimura D: Properties of the intracytoplasmic A particles purified from mouse tumors. Virology (1972) 49, 61-78.
- Weiss R, Teich N, Varmus H and Coffin J: RNA Tumor Viruses; Molecular Biology of Tumor Viruses, Second Edition, 2/Supplements and Appendixes, Cold Spring Harbor Laboratory (1985) pp387-391.
- 5) 保坂康弘,松本 明:電子顕微鏡図説ウイルス学,朝倉書店,東京(1979) pp100-113.

- 6) Calarco PG and Szollosi D: Intracisternal A particles in ova and preimplantation stages of the mouse. Nature (London), New Biol (1973) 243, 91-93.
- Aoki T, Stück B, Old LJ, Hämmerling U and de Harven E : E antigen : A cell-surface antigen of C57BL leukemias. Cancer Res (1970) 30, 244-251.
- 8) Kuff EL, Wivel NA and Lueders KK: The extraction of intracisternal A-particles from a mouse plasma-cell tumor. Cancer Res (1968) 28, 2137-2148.
- 9) Kuff EL, Lueders KK, Ozer HL and Wivel NA: Some structural and antigenic properties of intracisternal A particles occurring in mouse tumors. Proc Natl Acad Sci USA (1972) 69, 218-222.
- Lueders KK and Kuff EL: Intracisternal A-particle genes: Identification in the genome of Mus musculus and comparison of multiple isolates from a mouse gene library. Proc Natl Acad Sci USA (1980) 77, 3571-3575.
- 11) Suzuki A, Kitasato H, Kawakami M and Ono M : Molecular cloning of retrovirus-like genes present in multiple copies in the syrian hamster genome. Nucleic Acids Res (1982) 10, 5733-5746.
- 12) Kuff EL, Smith LA and Lueders KK : Intracisternal A-particle genes in *Mus Musculus* :a conserved family of retrovirus-like elements. Mol Cell Biol (1981) 1, 216-227.
- 13) 佐藤 博: 癌と化学療法(1984) 11, (3), PART II, 1-92.
- Ohmori M : Activated endogenous viruses of tumor induced by human adenovirus : An electron microscope study. Exp Molec Path (1978) 29, 260-271.
- 15) Ohmori M, Ohtsuki Y and Kobayashi S: Activation of an endogenous oncogenic virus by human adenovirus in mice. J Cancer Res Clin Oncol (1979) 93, 45-56.
- 16) 大森正樹,小林省二,平田 健,三木 洋:内在性C型粒子と小胞体内A型粒子の構成蛋白より見た比較 検討. 細胞核病理学雑誌(1984)21,121-126.
- Ohmori M : Present status and history of the mouse colony of Okayama University Medical School, Acta Med Okayama (1981) 35, 293-306.
- Laemmli UK : Cleavage of structural proteins during the assembly of the head of bacteriophage T
 Nature (1970) 227, 680-685.
- O'Farrel PH : High resolution two-dimensional electrophoresis proteins. J Biol Chem (1975) 250, 4007-4021.
- 20) Hager DA and Burgess RR: Elution of proteins from sodium dodecyl sulfate-polyacrylamide gels, removal of sodium dodecyl sulfate, and renaturation of enzymatic activity: Results with sigma subunit of Escherichia coli RNA polymerase, wheat germ DNA topoisomerase, and other enzymes. Anal Biochem (1980) 109, 76-86.
- 21) 戸田年総:染色後のタンパク質を手作り装置で電気泳動的に抽出する方法.生化学(1987)59.1248-1250.
- 22) 朝香鉄一:品質管理のための統計的解析.日本規格協会(1973) pp192-199.
- Marciani DJ and Kuff EL : Isolation and partial characterization of the internal structural proteins from murine intracisternal A particles. Biochemistry (1973) 12, 5075-5083.
- Wivel NA, Lueders KK and Kuff EL : Structural organization of murine intracisternal A particles. J Virol (1973) 11, 329-334.
- Marciani DJ and Kuff EL : Structural proteins of intracisternal A-particles : Possible repetitive sequences. J Virol (1974) 14, 1597-1599.
- 26) Mietz JA, Grossman Z, Lueders KK and Kuff EL: Nucleotide sequence of a complete mouse intracisternal A-particle genome: Relationship to known aspects of particle assembly and function. J Virol (1987) 61, 3020-3029.

- 27) Luria S and Horowitz M: The long terminal repeat of the intracisternal A particle as a target for transactivation by oncogene products. J Virol (1986) 57, 998-1003.
- 28) Weiss R, Teich N, Varmus H and Coffin J: RNA Tumor Viruses; Molecular Biology of Tumor Viruses, Second Edition, 1/Text, Cold Spring Harbor Laboratory (1984) pp513-648.
- 29) McClure MA, Johnson MS and Doolittle RF: Relocation of a protease-like gene segment between two retroviruses. Proc Natl Acad Sci USA (1987) 84, 2693-2697.
- 30) Ono M, Toh H, Miyata T and Awaya T: Nucleotide sequence of the syrian hamster intracisternal A-particle gene : Close evolutionary relationship of type A particle gene to type B and D oncovirus genes. J Virol (1985) 55, 387-394.
- 31) Power MD, Marx PA, Bryant ML, Gardner MB, Barr PJ and Luciw BP: Nucleotide sequence of SRV-1, a type D simian acquired immune deficiency syndrome retrovirus. Science (1986) 231, 1567 -1572.
- 32) Skalka AM: Retroviral proteases: First glimpses at the anatomy of a processing machine. Cell (1989) 56, 911-913.
- 33) Toh H, Kikuno R, Hayashida H, Miyata T, Kugimiya W, Inouye S, Yuki S and Saigo K : Close structural resemblance between putative polymerase of a *Drosophila* transposable genetic element 17.6 and *pol* gene product of Molony murine leukaemia virus : EMBO J (1985) 4, 1267-1272.

小胞体内 A 粒子

Structural protein analysis of intracisternal A particles in adenovirus-induced mouse tumor Eiichiro HIRAKAWA Department of Pathology, Kagawa Medical School, Kagawa 761-07, Japan (Director : Prof. M. Ohmori)

Analysis and purification of structural proteins of intracisternal A particles produced in adenovirus-induced tumor were described. SDS-PAGE of purified intracisternal A particles demonstrated its major structural components, K92, K70 and K55, and minor components, K43 and K37. Two dimensional gel electrophoresis indicated a pI of K70 and K55 at 6.5 and 6.3, respectively, in the presence of sodium dodecyl sulfate. Purification of the main band, K70, in SDS-PAGE using reversed phase-HPLC was difficult in the standard acidic condition, but could be achieved in the neutral condition. Although purificatin of K70 is generally difficult because of its hydrophobicity, the method shown here will be useful for further study of structural proteins of intracisternal A particles.