虚血性心疾患における細胞死とアポトーシス

竹村元三*,藤原久義*

はじめに

多細胞生物は、細胞の増殖・分化の制御と同時 に細胞の死を制御することで、その細胞社会の統 一性のバランスを保持している. アポトーシスは 細胞死の制御の重要な機構のひとつであり、細胞 増殖と対局の意味を有する. 従って, 一般的には 増殖しないと考えられている最終分化細胞である 心筋細胞においてはアポトーシスの関わりは少な いと思われていたが、近年、種々の心疾患の原因 あるいは進行にアポトーシスが深く関わっている ことを示唆する報告が相次いでなされ、従来の細 胞死に対する概念の変革が迫られている. 本稿で は、まず細胞死の定義と問題点を整理する.次に、 虚血性心疾患におけるアポトーシスの関わりにつ いて、現在までの報告と著者らの研究結果をまじ えて紹介する. 最後に、この方面でのアポトーシ ス研究の問題点・展望について言及する。

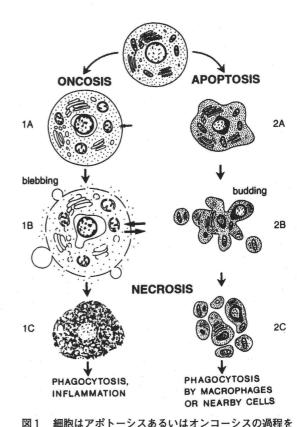
細胞死の定義と問題点

i) 用語の問題点-アポトーシス,オンコーシス, ネクローシスー

現在アポトーシスに対立する言葉としてネク ローシスが通常使用されているが、このネクロー スで死んだのにネクローシスと区別がつかなく なった場合、postapoptotic necrosis などと呼ぶ煩 雑さが生じる. 第二に、細胞は通常可逆的段階を

経て、最終的にネクローシスにおちいる (文献¹⁾よ り引用). *岐阜大学医学部第二内科

経てその後、不可逆的な死に陥るが、ネクローシ スは一般的に不可逆的段階のみを指す用語である ため,可逆的変化の段階を表現できず不便である. 例えば、可逆的ネクローシスなどという言葉はナ ンセンスである。以上の問題点に対し、近年 Majno ら¹⁾は細胞死のプロセスに「オンコーシス| (oncosis) という用語を再発掘・導入した(図1). オンコーシスとは oncology すなわち腫瘍学とい



シスという用語には以下のような問題がある. 第 一に、アポトーシスも、従来のネクローシスもそ の最終段階においては細胞は激しい変性におちい り、他の細胞に貪食されるなどして形態学的に区 別ができなくなる点である。例えば、アポトーシ

う言葉からもわかるように「腫大する」「腫れる」という意味である。すなわち、細胞が縮んで死んでゆく過程であるアポトーシスに対比する用語として、膨化~腫大して死んでゆく過程を従来のネクローシスのかわりにオンコーシスという言葉がした。さらに、オンコーシス、下をネクローシスと呼ぶことを提唱した。これにより、上記の用語上の問題は解決され、可逆的オンコーシスという言葉が使えることに加え、形態上判別がつかない最終段階はネクローシスとしてクリアにまとめてしまえるわけである。このMajnoらの提唱は非常に卓越したものと考えられるので著者らはこれに従い以下の話をすすめたい。

ii)アポトーシスの定義と同定法

アポトーシスは元来、その特徴的な超微形態か ら定義されたものである2). まず著明な核の変化 が特徴的で、核膜に沿って核クロマチンが濃縮し 境界明瞭で均一な濃度の塊を形成し、しばしば半 月状ないし球状を呈する. さらに細胞質が濃縮し. ある種の細胞では細胞質が核とともにくびれて. やがて断片化する. 断片化した細胞片は細胞膜に 包まれておりアポトーシス小体と呼ばれる. 細胞 内小器官の形態は最後まで比較的保持されてい る. アポトーシスでは死細胞の内容物が細胞外に 放出されず,炎症を伴わない.アポトーシスは生 理的かつ遺伝子により制御された細胞死であり, 発生・器官形成,正常な細胞のターンオーバー, ホルモン依存性の組織萎縮, そして免疫系におけ る生体防御機構の確立等の過程における 「不要な」 細胞の除去機構の基礎をなしている2~4).一方, オンコーシス (従来のネクローシス) は、有害な 外的刺激により誘発され、細胞膜の透過性の亢進、 細胞の膨化、細胞内小器官の破壊がおこり、崩壊 した死細胞からは有害な内容物が放出され炎症反 応が惹起される.

上記の形態学的特徴に加え、アポトーシスでは DNA のヌクレオソーム単位での断片化が見られることが知られており^{5,6)}、現在、ゲル電気泳動上の DNA ラダー、あるいは Terminal deoxynucleotidyl transferase-mediated dUTP in situ nick end labeling 法(TUNEL 法)による生化学的指標による同定法が広く使われている。むしろ、DNA 断片化のみでアポトーシスの同定を行っている研究

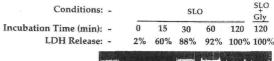
が圧倒的多数を占めているのが現状である.しかし、これには大きな問題点がある.以前より、アポトーシスに DNA 断片化は必ずしも伴わないという議論や、DNA 断片化は必ずしもアポトーシスに特異的ではないのではないかという議論は散見されていたが、Dong らはで、細胞膜の透過性を亢進させ一次的に細胞膜を傷害した典型的なオンコーシスのモデルにおいても DNA 断片化がコンスタントに生じることを明らかにした(図2).すなわち、DNA 断片化は現在の研究状況に反して、アポトーシスに特異的でないということが判明しつつある.

虚血性心疾患における心筋細胞死

i) 心筋梗塞におけるアポトーシス

A 急性心筋梗塞における梗塞心筋細胞のアポトーシス(従来の報告)

従来、病理学的に典型的なオンコーシス(すなわち従来のネクローシス)とみなされてきた急性心筋梗塞にアポトーシスが関与するという報告が1994年に初めて報告された。以来、心筋梗塞におけるアポトーシスの役割を支持する知見が急速にひろまった。Gottlieb 6^{8} はウサギの30分虚血+4時間再灌流心の梗塞領域において、TUNEL 法とゲル電気泳動法(図3)で DNA の断片化を証



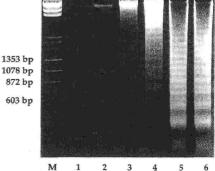


図 2 ストレプトリジン O により一次的に細胞膜傷害をきたして細胞死にいたった典型的なオンコーシスのモデルで, DNA ラダーがみとめられる. したがって, DNA 断片化はアポトーシスに特異的な所見ではない(文献⁷⁾より引用).

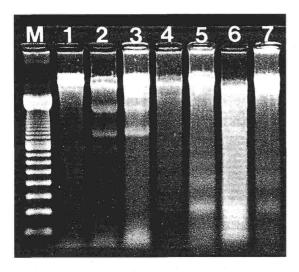


図3 ウサギ心筋の DNA アガロース電気泳動.

レーン1:Sham operation 群の心筋,レーン2:30 分虚血のみ,レーン3:30分虚血+30分再灌流,レーン4:30分虚血+2時間再灌流,レーン5:30分虚血+4時間再灌流,レーン6および7:30分虚血+24時間再灌流,レーンMは100ベースペアのマーカーラダーを示す。DNAラダーが2時間,4時間,24時間の一部にみとめられる。

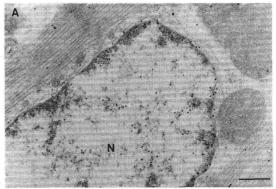
明し、電子顕微鏡では核に散在性のクロマチンの 凝集を観察した8). 虚血のみの心筋や好中球を除 去したモデルでは上記所見を認めず, アポトーシ スは心筋細胞の再灌流障害に特異的であると結論 した. 一方, Kajstura ら⁹⁾は再灌流を伴わないラッ ト心筋梗塞モデルで、Flissら10)はラット心筋虚 血+再灌流モデルで相当量の梗塞心筋細胞に DNA 断片化を見出し、アポトーシスが梗塞サイ ズにかなりのウェイトを占めることを示唆した. そのうち Kajstura らはアポトーシスが虚血性心筋 障害の主なメカニズムであり、ネクローシス(但 し、従来の意味での) はアポトーシスに続発して 起こり、梗塞後に進行する細胞消失に関する独立 したメカニズムであると推察している。 ヒトにお いては、Itohらが心筋梗塞の剖検心を用いて、 TUNEL 法、ゲル電気泳動で収縮 DNA 断片化を 梗塞心筋細胞に証明し、心筋梗塞による細胞死に は従来の意味でのネクローシスとアポトーシスが 混在すると推測した11). ヒトの急性心筋梗塞でこ れと同様の所見が相次いで報告されたが、Saraste ら¹²⁾は再灌流症例を用いており、また Bardales ら¹³⁾は TUNEL 陽性細胞が虚血後2~3時間後から検出可能なことより心筋梗塞の早期診断に有用であることを指摘した。

B 急性心筋梗塞における梗塞心筋細胞死はアポトーシスか?

急性虚血性細胞死は従来病理学的に典型的なオ ンコーシスであると考えられてきた。しかし、神 経組織、腎における虚血性細胞死にアポトーシス の関与が報告され $^{14\sim16}$, 引き続き前述のように 心筋でも急性心筋梗塞や虚血再灌流障害でアポ トーシスの存在が示された. しかしながら, ここ で注目すべきことは、急性心筋梗塞におけるアポ トーシスに関する多数の報告はすべて^{8~13)}, アポ トーシスの証明を DNA 断片化の検出のみに依存 していることである。すなわち、電子顕微鏡検索 によりアポトーシス小体等を含む心筋細胞のアポ トーシスの典型的な超微形態を示した報告は皆無 である. これらのうち, Gottlieb ら8)のみ, 電顕 観察を行い、DNA 断片化を呈する心筋細胞を含 む虚血再灌流心に核クロマチンの不規則な散在性 の凝集 (clumping) をみとめる心筋細胞が高頻度 にみられることを示している.しかし、この形態 変化は心筋の再灌流直後(数分後)からみられる ことは従来から知られており17)。アポトーシスと いうより、再灌流に特徴的な変化であると考えら れる.かつ、核クロマチンの凝集はみられるもの の、大小不同不規則かつ散在性に分布し、アポトー シスに典型的な核膜に沿った境界明瞭で均一な濃 縮 (condensation) とは全く異なっている.

虚血というアクシデントによる細胞死が生理的あるいはプログラムされた死であるとは一般的に考えにくく、かつ遺伝子の制御下にあるとの証拠は今のところない。また、急性心筋梗塞ではアポトーシスに特徴的な超微形態が見出されていない。さらに、急性心筋梗塞では、CPKやLDHなどの細胞内容の逸脱がみられ、引き続き炎症が生じる。すなわち、急性心筋梗塞での心筋細胞死はアポトーシスの基本的特徴を満たしていなかを表られる。現在のところ、DNA断片化のみが梗塞心筋細胞死におけるアポトーシスの存在を示唆する唯一のデータである。但し、アポトーシスをする唯一のデータである。但し、アポトーシスをおこしている心筋細胞は一部であるためにアポトーシスに特徴的な超微形態を有する細胞が見落とされ、また、炎症反応はその他の壊死心筋細胞

に由来するものであるとの考えも成り立つ. そこ で、DNA 断片化を呈する心筋細胞は本当にアポ トーシスを意味するのか?という疑問を再検討す る必要がある.この疑問を解決するためには、ま ず、DNA 断片化を呈する心筋細胞がどのような 超微形態を有するのかを確認する必要があるであ ろう. そのアプローチとして著者らは電顕的 TUNEL法を採用した¹⁸⁾. 本法によれば同一細 胞で超微形態と DNA 断片化(より正確には高頻 度の DNA 3'-OH 末端) を同時に観察できる. 電 顕的 TUNEL 法の最終産物は金コロイドで標識し た. ウサギの30分虚血+再灌流による心筋梗塞モ デルで検討したところ、非虚血群では心筋細胞は 超微形態的に正常(図4-A),金コロイドは核辺 縁のヘテロクロマチンに僅かに集積をみとめるの みであった。30分虚血のみで再灌流しない群のリ スクエリア内の心筋細胞では、グリコーゲン顆粒 の消失、ミトコンドリアの膨化、細胞質の浮腫、 筋原線維の弛緩(Iバンドの開大)がみられ、核 ではクロマチンの辺縁化に伴う著しいセンターリ ングをみとめた. これらは従来報告されている再 灌流を伴わない虚血心筋細胞の超微形態に合致す る所見である¹⁹⁾. 辺縁に凝縮したクロマチンには TUNEL 陽性を示す著明な金コロイドの集積はみ られなかった、これに対し、30分の再灌流を加え た群では、ミトコンドリアの膨化、クリスタの崩 壊があり、デンスボディを有するものもみられ、 筋原線維では過収縮帯 (contraction band) が見ら れ、細胞膜の破綻も観察された. 核ではクロマチ ンの辺縁化に加え, 不規則な大きさのクロマチン 凝集塊が散在していた。これらの所見は従来報告 されている虚血後再灌流された心筋細胞の超微形 態に合致し 17 ,不可逆的オンコーシスの像である。 しかし、凝集クロマチンへの金コロイドの著明な 集積はいずれの細胞にもみとめられなかった. 2 時間再灌流群では、30分再灌流群と基本的に同様 であったがより明瞭な形態変化がみられた. しか し、この時点ではじめて、一部の心筋細胞で核内 の凝集したクロマチンへの著明な金コロイドの集 積がみとめられた. 再灌流に特徴的な形態変化は 4時間再灌流群でより明瞭となる傾向があった. この群ではより多くの心筋細胞(>80%)で著明 な金コロイドの集積が認められたが, それらは観 察しうる限りすべて、明らかに細胞膜が破綻し、



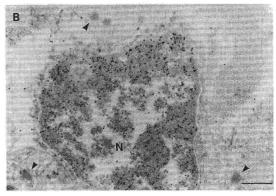


図 4 正常心筋細胞(A), および30分虚血十 4 時間再灌流 により作製されたウサギ心筋梗塞の梗塞心筋細胞 (B)の電顕的 TUNEL 法標本の電子顕微鏡写真。

(B)の細胞は細胞膜の破綻,浮腫,ミトコンドリアの膨化とデンスボディの沈着(矢尻)がみられ,不可逆的オンコーシスの特徴がみられる. TUNEL 陽性を示す金粒子は,(A)では核(N)の辺縁部に僅かに集積しているのみであるが,(B)では凝集した核クロマチンに著明に集積している. すなわち,(B)は DNA 断片化をともなったオンコーシスである. 金コロイドのコントラストを出すため,写真は薄くプリントされている. バー:1ミクロン.

形態的には典型的なオンコーシスを呈していた.すなわち、DNA 断片化が超微形態的にはオンコーシスを呈する心筋細胞にみられた(図4-B).再灌流の経過を通じてアポトーシスの超微形態を示す心筋細胞は全く見出されなかった.従って、急性心筋梗塞で報告されているいわゆるアポトーシス心筋細胞は、DNA 断片化を伴うオンコーシス心筋細胞であることが示された.つまり生化学的にはアポトーシス、形態学的にはオンコーシスという死の様式を示す.また、急性虚血性心筋障害は、可逆的オンコーシスより先ず DNA 断片化

を伴わない不可逆的オンコーシスに進み、さらに 大部分の細胞は DNA 断片化を伴う不可逆的オン コーシスに到ることが明らかになった.

C 急性心筋梗塞におけるアポトーシス関連因 子の変動ならびに阻害因子の影響

著者らは心筋梗塞のヒト剖検心での免疫組織学 的検討により, 梗塞周囲の残存心筋細胞に急性期 ではアポトーシス抑制因子である Bcl-2 蛋白が発 現するのに対し、陳旧期になるとそれが消失し、 逆にアポトーシス促進因子である Bax が過剰発 現することを見出した²⁰⁾. Bcl-2 と Bax の両者の 比が、アポトーシスの進行を決定する因子となる ので、急性期の Bcl-2 の発現は虚血に対する防御 機構である可能性があるのに対し、陳旧性のBax 発現は陳旧期におけるアポトーシスの促進を意味 している可能性がある. Kajstura らは、ラット心 筋梗塞モデルで同様の結果に加え、Fas 抗原の発 現も示した9).

著者らは急性心筋梗塞発症24時間後に、アポ トーシス抑制因子のひとつである可溶性 Fas の血 中濃度が、著明にかつ有意に上昇し、その後急速 に元のレベルに戻ることを見出した21).

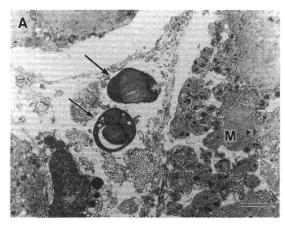
Yaoita ら²²⁾はラットの虚血再灌流による心筋梗 塞モデルにて Caspase 阻害薬 (ZVAD-fmk)の投与 により梗塞サイズの減少および心機能の改善を観 察した.

ii) 陳旧性心筋梗塞周囲の残存心筋におけるアポ

Cheng ら²³⁾はラットの陳旧性心筋梗塞モデルで 一見正常にみえる梗塞周囲の残存心筋に DNA 断 片化を認めた.また、Sharovら²⁴⁾はイヌの冠動 脈へのマイクロスフィア注入による多発性微小梗 寒の慢性期モデルで残存心筋にアポトーシスを見 出し、これら残存心筋の持続的な死が本モデルで の心不全進行に関与する可能性を示唆した. ただ し、これらのモデルは同時に心不全を伴っている ことに注意すべきである.

iii) 心筋梗塞後増殖した間質細胞におけるアポ トーシス

急性心筋梗塞の発症にともない、梗塞巣には好 中球を中心とした急性炎症細胞が浸潤し、引き続 き肉芽組織が形成され最終的に細胞成分がきわめ て乏しい線維組織 (scar) におきかわる. 著者ら は電子顕微鏡観察, DNA 断片化の両所見から.



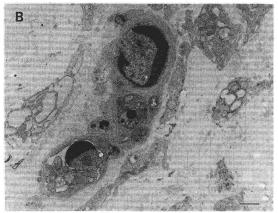


図5 (A) ウサギ心筋梗塞2日後の急性炎症組織にみら れた白血球のアポトーシス (矢印), および(B) 2 週間後の肉芽組織にみられた筋線維芽細胞のアポ トーシスの電子顕微鏡写真.

M: 心筋細胞, バー: 1 μm.

心筋梗塞の治癒過程における白血球、筋線維芽細 胞,マクロファージ,内皮細胞などの細胞がアポ トーシスを介して消失することを証明した(図 $5)^{25}$.

まとめと今後の展望

急性心筋梗塞の梗塞心筋細胞の死にアポトーシ スが関与することが数年来報告されてきたが、こ れはオンコーシス(従来のネクローシス)である ことが判明した. しかしながら, このオンコーシ スでは DNA 断片化が見られ、アポトーシス関連 因子の変動を伴い、また、Caspase 阻害薬により 梗塞サイズの縮小がみられるという報告もある. 一方, Shimizu らは²⁶⁾, 青酸カリ(KCN) などに よる化学的低酸素による細胞死,すなわちオンコーシスのモデルに対し,アポトーシス抑制因子である Bcl-2 や Caspase 阻害薬が死の抑制効果をもつことを示している.これらを総合すると,急性心筋梗塞における梗塞心筋細胞のオンコーシスの進行のプロセスにはアポトーシスのメカニズムもかなり関与する可能性が示唆される.したがって将来の展望としては,第一に細胞死(アポトーシスのみならずオンコーシスに関して)のメカニズムをさらに解明することが重要であり,第二に,細胞死に関与する阻害薬等を用いて細胞死をコントロールし,臨床応用することが今後の重要な課題になると思われる.

文 献

- Majno G, Joris I: Apoptosis, oncosis, and necrosis: an overview of cell death. Am J Pathol 146: 3-15, 1995
- Kerr JFR, Wyllie AH, Currie AR: Apoptosis: a basic biological phenomenon with wide-ranging implications in tissue kinetics. Br J Cancer 26: 239–257, 1972
- Wyllie AH, Kerr JFR, Currie AR: Cell death: the significance of apoptosis. Int Rev Cytol 68: 251–306, 1980
- Cohen JJ: Programmed cell death in the immune system. Adv Immunol 50: 55-85, 1991
- Wyllie AH: Glucocorticoid-induced thymocyte apoptosis is associated with endogeneous endonuclease activity. Nature 284: 555-556, 1980
- 6) Arends MJ, Morris RG, Wyllie AH: Apoptosis: the role of the endonuclease. Am J Pathol 136: 593-608, 1990
- 7) Dong Z, Saikumar P, Weinberg JM, et al: Internucleosomal DNA cleavage triggered by plasma membrane damage during necrotic cell death. Involvement of serine but not csyteine proteases. Am J Pathol 151:1205–1213, 1997
- Gottlieb RA, Burleson KO, Kloner RA, et al: Reperfusion injury induced apoptosis in rabbit cardiomyocytes. J Clin Invest 94: 1621–1628, 1994
- Kajstura J, Cheng W, Reiss K, et al: Apoptotic and necrotic myocyte cell deaths are independent contributing variables of infarct size in rats. Lab Invest 74: 86-107, 1996
- Fliss H, Gattinger D: Apoptosis in ischemic and reperfused rat myocardium. Circ Res 79: 949–956, 1996
- 11) Itoh G, Tamura J, Suzuki M, et al: DNA fragmentation of human infarcted myocardial cells demonstrated by the nick end labeling method and DNA agarose gel electrophoresis. Am J Pathol 146: 1325-1331, 1995
- 12) Saraste A, Pulkki K, Kallajoki M, et al: Apoptosis in human acute myocardial infarction. Circulation 95: 320–

- 325, 1997
- Bardales RH, Hailey LS, Xie SS, et al: In situ apoptosis assay for detection of early acute myocardial infarction. Am J Pathol 149: 821–829, 1996
- 14) Linnik MD, Zobrist RH, Hatfield MD: Evidence supporting a role for programmed cell death in focal cerebral ischemia in rats. Stroke 24: 2002–2008, 1993
- 15) Héron A, Pollard H, Dessi F, et al: Regional variability in DNA fragmentation after global ischemia evidenced by combined histological and gel electrophoresis observations in the rat brain. J Neurochem 61: 1973-1976, 1993
- 16) Schumer M, Colombel MC, Sawczuk IS, et al: Morphologic, biochemical, and molecular evidence of apoptosis during the reperfusion phase after brief periods of renal ischemia. Am J Pathol 140: 831–838, 1992
- 17) Kloner RA, Ganote CE, Whalen DA Jr., et al: Effect of a transient period of ischemia on myocardial cells. II. Fine structure during the first few minutes of reflow. Am J Pathol 74: 399-422, 1974
- 18) Ohno M, Takemura G, Ohno A, et al: "Apoptotic" myocytes in the infarct area in rabbit hearts may be oncotic myocytes with DNA fragmentation. Analysis by immunogold electron microscopy combined with in situ nick end labeling. Circulaton 98:1422-1430, 1998
- Jennings RB, Baum JH, Herdson PB: Fine structural changes in myocardial ischemic injury. Archiv Pathol 79: 135–143, 1965
- 20) Misao J, Hayakawa Y, Ohno M, et al: Expression of bcl-2 protein, an inhibitor of apoptosis, and Bax, an accelerator of apoptosis, in ventricular myocytes of human hearts with myocardial infarction. Circulation 94:1506-1512, 1996
- 21) Nishigaki K, Minatoguchi S, Noda T, et al: Expression of plasma soluble Fas, an apoptosis inhibitor, and plasma soluble Fas ligand, an inducer of apoptosis, in patients with acute myocardial infarction. J Am Coll Cardiol 31:487 A, 1998 (Abstract)
- 22) Yaoita H, Ogawa K, Maehara K, et al: Attenuation of ischemia/reperfusion injury in rats by a caspase inhibitor. Circulation 97: 276–281, 1998
- 23) Cheng W, Kajstura J, Nitahara JA, et al: Programmed myocyte cell death affects the viable myocardium after infarction in rats. Exp Cell Res 226: 316–327, 1996
- 24) Sharov VG, Sabbah HN, Shimoyama H, et al: Evidence of cardiocyte apoptosis in myocardium of dogs with chronic heart failure. Am J Pathol 148: 141–149, 1996
- 25) Takemura G, Ohno M, Hayakawa Y, et al: Role of apoptosis in the disappearance of infiltrated and proliferated interstitial cells after myocardial infarction. Circ Res 82: 1130-1138, 1998
- 26) Shimizu S, Eguchi Y, Kamiike W, et al: Retardation of chemical hypoxia-induced necrotic cell death by Bcl-2 and ICE inhibitors: possible involvement of common mediators in apoptotic and necrotic signal transduction. Oncogene 12: 2045–2050, 1996