-Notes-

Asp-hemolysin のマクロファージ細胞毒性に対する低密度リポタンパク質 及びその酸化修飾体の影響

熊谷 健, *, ^a 永田隆之, ^a 工藤陽一, ^b 福地祐司, ^c 蝦名敬一, ^a 横田勝司^a 東北薬科大学第一衛生化学教室, ^a JR 仙台病院衛生試験室, ^b 仙台赤十字病院薬剤部^c

Effects of Low Density Lipoprotein and Oxidized Low Density Lipoprotein on the Cytotoxic Activity of Asp-hemolysin to Murine Macrophages

Takeshi KUMAGAI,^{*,a} Takayuki NAGATA,^a Yoichi KUDO,^b Yuji FUKUCHI,^c Keiichi EBINA,^a and Katsushi YOKOTA^a

The First Department of Hygienic Chemistry, Tohoku Pharmaceutical University,^a 4–4–1 Komatsushima, Aoba-ku, Sendai 981–8558, Japan, Hygiene Research Laboratory, Sendai Hospital of East Japan Railway Company,^b 1–3–1 Itsutsubashi, Aoba-ku, Sendai 980–8508, Japan, and Japanese Red Cross Sendai Hospital,^c 2–43–3 Yagiyamahon-cho, Taihaku-ku, Sendai, 982–8508, Japan

(Received November 10, 2000; Accepted February 6, 2001)

We examined the effects of human low density lipoprotein (LDL) and oxidized LDL (Ox-LDL) on the cytotoxic activity of Asp-hemolysin from *Aspergillus fumigatus* Fresenius-Muramatsu strain to mouse peritoneal macrophages $(M\phi)$. The inhibitory effects of LDL and Ox-LDL on the cytotoxic activity of Asp-hemolysin to M ϕ increased in a dose-dependent manner, and the effect of Ox-LDL was greater than the inhibitory effect of LDL. Furthermore, the binding of Asp-hemolysin to LDL or Ox-LDL was observed by western blot analysis of the culture medium. These results suggest that the inhibition by LDL or Ox-LDL on the cytotoxic activity of Asp-hemolysin to M ϕ was due to the binding of LDL or Ox-LDL to Asp-hemolysin in the culture medium.

Key words-Asp-hemolysin; cytotoxic activity; low density lipoprotein; oxidized-low density lipoprotein

緒

言

Asp-hemolysin は *Aspergillus fumigatus* (*A. fumigatus*) 感染の発症及び進展における菌側の病原性 因子としての関与が強く示唆されている易熱性タン パク質毒素で, cDNA塩基配列から成熟 Asphemolysin は 126 個のアミノ酸から成ることが推定 されている.^{1,2)}

また Asp-hemolysin は、様々な生物活性を有して いるが、その1つに各種動物赤血球に対する *in vitro* での溶血作用が明らかとなっている。著者ら は Asp-hemolysin の溶血活性が血漿存在下で阻害さ れることから、血漿中の阻害成分の同定並びに阻害 機構の解析を行い、低密度リポタンパク質(low density lipoprotein: LDL)の Asp-hemolysin との結 合がその活性阻害メカニズムであることを示し た.^{3,4)}さらに Asp-hemolysin と LDL との相互作用 の解析において,LDLの酸化修飾体である酸化 LDL(Ox-LDL)がLDLよりも強い溶血活性阻害 を示すとともに,Ox-LDLもLDLと同様にAsphemolysin 結合性を示すことを報告した.^{5,6)}

一方, Asp-hemolysin は *A. fumigatus* 感染における生体側防御機構を担っているマクロファージ (Mø) に対し細胞毒性を示すほか,培地中の血清 による細胞毒性の阻害が認められている⁷)が,本毒 素の Mø 細胞毒性に対する生体成分の影響につい ては未だ不明な点が多い.そこで本論文では感染促 進因子の1つである Asp-hemolysin の Mø 細胞毒 性に対する LDL 及び Ox-LDL の阻害活性について 報告する.

実験の部

Asp-hemolysinの精製 Asp-hemolysinは, Aspergillus fumigatus Fresenius-村松株の培養ろ液及 び菌体抽出液から既報²に従い精製し,SDS-ポリア クリルアミドゲル電気泳動で単一バンドを示すこと を確認した.

LDL 及び Ox-LDL の調製 LDL (d=1.019-1.063 g/ml) は正常ヒト血漿から Hatch と Lees の 超遠心分離による段階的分面浮上法⁸⁾を用い調製し た.得られた LDL 画分は, 0.3 mM EDTA 含有 phosphate buffered saline (PBS, pH 7.4) 中で透析 し,ろ過滅菌後, Lowry 法⁹⁾を用いタンパク質の定 量を行った.また, PBS 中でさらに透析を行った LDL 溶液を用い, Ox-LDL を調製した. Ox-LDL は、タンパク質量として 200 μ g/ml の LDL 溶液に, 5 μ M CuSO₄ を加え, 37°C, 2 h 反応後, EDTA 及び

5 μ M CuSO₄ を加え、57 C、2 H 反応後、EDTA 反び butylated hydroxytoluene を そ れ ぞ れ 0.3 mM, 25 μ M となるように加え酸化反応を停止させることで 作製した.

Ox-LDL の修飾程度の確認は、アガロースゲル電 気泳動を用いた LDL に対する相対的な電気泳動移 動度(REM)の測定及び 1,1,3,3-tetraethoxypropaneを標準物質として用いた thiobarbituric acid reactive substances(TBARS)の測定による過酸化 脂質量を定量¹⁰⁾することで行った.実験に使用した Ox-LDL の REM は 1.7 であった.また,LDL,Ox-LDL の TBARS 値は、それぞれ 1.02±0.11、61.38 ±6.88 nmol MDA/mg protein であった.

マウス腹腔 M ϕ の培養 5—7 週齢雄性 ddY 系 マウス(日本 SLC)のマウス腹腔内に Dulbecco's phosphate buffered saline (D-PBS; GIBCO BRL)を 注入し腹腔細胞を採取した.採取した細胞は D-PBS で洗浄後, AIM V[®]培地(GIBCO BRL)に懸 濁させ,1×10⁶ cells/mlの濃度に調整した.調整し た細胞懸濁液は 96 well の tissue culture plate (FAL-CON)に1×10⁵ cells/well となるように播き,5% CO_2 —95% air 下で 37°C, 2 h 培養後 D-PBS で洗浄 し,実験に供した.また plate に付着した細胞は, ギムザ染色並びにラテックス粒子を用いた貪食能を 測定することで 97% 以上が M ϕ であることを確認 した.

細胞毒性試験 96 well plate で培養した $M\phi$ に Asp-hemolysin 30 μ g/ml を含む培地溶液を100 μ l 加え、5% CO₂—95% air 下で 37°C, 1 h 培養し、D-PBS で洗浄後、再度培地溶液を加え、Cell counting kit(同仁化学)を用い、既報⁷)に従って $M\phi$ 生細胞 数の測定を行った. すなわち,各 well に試薬溶液 (5 mM WST-1, 0.2 mM 1-methoxy-5-methylphenazinium methylsulfate, 20 mM HEPES, pH 7.4) 10 μ l を添加し,2h 培養後の 450 nm における吸光度を 測定した. Asp-hemolysinの細胞毒性は,Asphemolysin 非添加培地培養 M ϕ における吸光度に対 する Asp-hemolysin 添加培地培養 M ϕ での吸光度 の割合から評価した.また,あらかじめ各濃度の LDL 又は Ox-LDL を含む培地に Asp-hemolysin を 添加し,5% CO₂—95% air 下で 37°C,2h 反応後の 培地溶液を各 well に添加し,同様に試験を行っ た.なお,コントロール実験には,LDL 又は Ox-LDL のみを含む培地を使用した.

ウェスタンブロット法を用いた Asp-hemolysin と LDL, Ox-LDL との相互作用の解析 Asp-hemolysin (30 µg/ml) と各種濃度 (100, 250, 500 µg/ml) て、その一定量を用いポリアクリルアミドゲル電気 泳動(4% ゲル)を行った後, Immobilon P membrane (Millipore) に 100 V, 3 h, 4℃の条件下でブ ロッティングを行った. その後, 5% スキムミルク 含有 TBS 〔20 mм Tris-HCl (pH 7.4), 150 mм NaCl〕 でブロッキングした membrane について, 抗 Asphemolysin ウサギ抗血清(3000 倍希釈)を4℃, 12 h, 次いで抗ウサギ IgG ヤギ抗体 (Cappel) (3000 倍希釈) を 21°C, 30 min, peroxidase anti-peroxidase complex (Cappel) (30000 倍希釈)を 21°C, 30 min, 順次反応させた.また、それぞれの操作段階におい 20,150 mM NaCl]による洗浄を 5 min, 3 回行った. 反応陽性バンドの検出は, ECL (Enhanced chemiluminescence) Western blotting detection kit (Amersham)を用いた化学発光により同社のプロトコー ルに従って行った.また、同様に電気泳動を行い、 泳動後のゲルをクマシー (coomassie brilliant blue R-250, CBB) 染色することで各物質の泳動位置の 確認を行った.

統計学的処理 細胞毒性試験の結果は, Student の *t* 検定法に従って計算し, 5% 未満の危険率 をもって統計的有意差と認めた.

結果と考察

Asp-hemolysin の Mo 細胞毒性に及ぼす LDL,

Ox-LDL の影響を Asp-hemolysin と LDL 又は Ox-LDL をあらかじめ培地中で反応後,その反応混液 について細胞毒性試験を行うことで検討した.その 結果, Fig. 1 に示すように, Asp-hemolysin 無添加 系での Mφ 生存率(100%)を対照とした場合,

Asp-hemolysin 単独では 30% の M ϕ 生存率を示し たのに対し, LDL 添加系では加えた LDL 量に比例 した生存率の有意な増加が認められ, LDL 500 μ g/ ml 添加系において 55% の M ϕ 生存率を示した.ま た, Ox-LDL 添加系においては LDL 添加系と同様 に用量依存的な M ϕ 生存率の増加を示し, その効 果は LDL 添加系よりも強く認められ, Ox-LDL 500 μ g/ml 添加系では 86% の M ϕ 生存率を示し,

細胞毒性の消失が認められた. なお, LDL 又は Ox-LDL を単独で加えた場合, 両物質は共に Mø 生存率に影響を及ぼさなかった. 一般に, LDL は 正常血漿中に約4mg/ml 程度含まれていることが 知られているが, Ox-LDL に関しては血漿中におけ る存在は不明であった. しかしながら, 近年 Ox-LDL の定量法の開発などにより Ox-LDL が正常血 漿中にも微量存在することが報告されている^{11,12)}こ とから, LDL 並びに Ox-LDL が Asp-hemolysin の Mø 細胞毒性を阻害する生体成分である可能性が示 唆された.

このLDL, Ox-LDL による Asp-hemolysin の Mø 細胞毒性阻害機構を解析するため培養上清を試料と し、抗 Asp-hemolysin 抗血清を用いたウェスタンブ ロット法により Asp-hemolysin と LDL 及び Ox-LDL との相互作用についてさらに解析を行った. その結果, Fig. 2 に示すように LDL, Ox-LDL と同 一の泳動位置に抗 Asp-hemolysin 抗血清に反応陽性 を示すバンドが認められ、培養液中でのAsphemolysin の LDL, Ox-LDL に対する直接的結合が 示された. この結果は、Asp-hemolysinの Mø に対 する細胞毒性が LDL, Ox-LDL と結合することに より阻害されることを示唆している. また, Ox-LDL 添加系の方が LDL 添加系に比べより強い検出 シグナルが得られたことから、Fig.1において示し た Asp-hemolysin の Mo 細胞毒性試験における LDL と Ox-LDL との阻害効果の差は, Asp-hemolysin に対する LDL と Ox-LDL の結合性の差に依存 することが示唆された.

一方, Asp-hemolysin の Mφ に対する細胞毒性発
現機構には、毒素分子中のアミノ基並びにチオール
基の関与が示唆されている⁷⁾ことから、LDL, Ox-LDL の Mφ に対する Asp-hemolysin 細胞毒性の阻



Fig. 1. Effects of LDL and Ox-LDL on Cytotoxic Activity of Asp-hemolysin to Murine Macrophages

Culture medium of macrophage was preincubated with Asp-hemolysin $(30 \ \mu g/ml)$ and LDL or Ox-LDL (100, 250, 500 $\ \mu g/ml$, respectively) at 37°C for 2 h. Macrophages were incubated in these culture media at 37°C for 1 h. After incubation, cell viability was assessed by WST-1 assay. Values are shown as mean ± S.E. of three separate experiments. The 100% control value was 0.559 measured as the absorbance at 450 nm. *: p < 0.05 versus the control groups. **: p < 0.05 versus the LDL groups. Statistical analysis was performed using the Student's *t*-test.



Fig. 2. Western Blot Analysis of Culture Medium

Culture medium including with Asp-hemolysin and LDL [A] or Ox-LDL [B] was electrophoresed on a 4% polyacrylamide gel. The gels were stained with CBB (a), or subjected to western blotting using rabbit anti-Asp-hemolysin antibody and detected by ECL (b). Culture medium including with LDL [A] or Ox-LDL [B] as a control was electrophoresed on a 4% polyacrylamide gel. Western blot analysis with the gels was performed as described above.

害メカニズムとして、これら物質の上記毒素活性部 位への結合による細胞毒性発現のブロックが推測さ れた.

今後は LDL, Ox-LDL の Asp-hemolysin 結合部位 の詳細な解析を行うことで A. fumigatus 感染の発 症及び進展を抑制する医薬品への応用の可能性も期 待できるものと考える.

REFERENCES

- Ebina K., Kumagai T., Fukuchi Y., Yokota K., Jpn. J. Med. Mycol., 38, 155–160 (1997).
- Ebina K., Sakagami H., Yokota K., Kondo H., *Biochim. Biophys. Acta*, **1219**, 148–150 (1994).

- Fukuchi Y., Kumagai T., Ebina K., Yokota K., Biol. Pharm. Bull., 19, 547-550 (1996).
- Fukuchi Y., Kudo Y., Kumagai T., Ebina K., Yokota K., *Biol. Pharm. Bull.*, 19, 1380–1381 (1996).
- Fukuchi Y., Kudo Y., Kumagai T., Ebina K., Yokota K., *FEMS Microbiol. Lett.*, 167, 275– 280 (1998).
- Kudo Y., Kumagai T., Fukuchi Y., Ebina K., Yokota K., *Biol. Pharm. Bull.*, 22, 549–550 (1999).
- Kumagai T., Nagata T., Kudo Y., Fukuchi Y., Ebina K., Yokota K., Jpn. J. Med. Mycol., 40, 217-222 (1999).

- Hatch F. T., Lees R. S., Adv. Lipid Res., 6, 2– 63 (1968).
- Lowry O. H., Rosebrough N. J., Farr A. L., Randall R. J., J. Biol. Chem., 193, 265–275 (1951).
- 10) Yagi K., Biochem. Med., 15, 212-216 (1976).
- Itabe H., Yamamoto H., Imanaka T., Shimamura K., Uchiyama H., Kimura J., Sanaka T., Hata Y., Takano T., J. Lipid Res., 37, 45-53 (1996).
- Sevanian A., Bittolo B. G., Cazzolato G., Hodis H., Hwang J., Zamburlini A., Maiorino M., Ursini F., J. Lipid Res., 38, 419–428 (1997).