# 科学研究費補助金研究成果報告書

平成22年6月10日現在

研究種目:若手研究(B)研究期間:2007~2009課題番号:19790084

研究課題名(和文) ネガティブシグナルを誘導する抗アレルギー性 IgE 抗体の開発

研究課題名(英文) Development of negative signal-inducing anti-allergic IgE

#### 研究代表者

中村 亮介 (Nakamura Ryosuke)

国立医薬品食品衛生研究所・代謝生化学部・主任研究官

研究者番号:50333357

研究成果の概要 (和文): アレルギー反応に重要な役割を果たすマスト細胞には、活性化に関与する高親和性 IgE 受容体 (FeeRI) と、抑制シグナルを誘導する低親和性 IgG 受容体 (FeyRIIB) が発現している。本研究では、遺伝子工学的手法により FeeRI と FeyRIIB とを同時に架橋する新規 IgE 分子を作製するとともに、その抑制能を評価する系を作出した。

研究成果の概要(英文): Mast cells play important roles in the allergic reactions, and they express active signal-inducing high-affinity IgE receptors (FcɛRI) and negative signal-inducing low-affinity IgG receptors (FcγRIIB) on their surface. In this study, new IgE molecule which may bind FcɛRI and FcγRIIB simultaneously was genetically developed.

#### 交付決定額

(金額単位:円)

|         |             |      | (平)(十)      |
|---------|-------------|------|-------------|
|         | 直接経費        | 間接経費 | 合 計         |
| 2007 年度 | 1, 300, 000 | 0    | 1, 300, 000 |
| 2008年度  | 1, 000, 000 | 0    | 1, 000, 000 |
| 2009 年度 | 900, 000    | 0    | 900, 000    |
| 年度      |             |      |             |
| 年度      |             |      |             |
| 総計      | 3, 200, 000 | 0    | 3, 200, 000 |

#### 研究分野:

科研費の分科・細目:

キーワード:免疫化学、抗アレルギー薬、IgE、マスト細胞、シグナル伝達、アレルギー試験

## 1. 研究開始当初の背景

(1) アレルギー反応に重要な役割を果たしているマスト細胞や好塩基球は、細胞表面に発現する高親和性 IgE 受容体 (FceRI)に IgE を結合しており、アレルゲンが IgE との結合を通じ FceRI を架橋すると、細胞内の

immunoreceptor tyrosine-based activation motif (ITAM) を介する活性化シグナルが誘導される。ところが、抗原が IgG とイムノコンプレックス (IC) を形成していると、これらの細胞が発現する II 型低親和性 IgG 受容体 (FeyRIIB) が FceRI と共架橋 (co-cross-

linking) され、immunoreceptor tyrosinebased inhibition motif (ITIM) を介するネ ガティブシグナルが誘導され、細胞の活性化 を抑制することが知られている[Daeron et al., 1995, Nakamura & Nakanishi, 2000]. 近年、Zhu らはこのメカニズムに着目し、IgG の定常部 (Fcv) と IgE の定常部 (Fce) とを 人工的につないだキメラ分子GE2を作製し、 これが in vitro および in vivo でマスト細胞 の活性化を抑えることを報告した[Zhu, 2002]。しかし、このようなキメラ分子は生 体にとって明らかに異物であり、繰り返し投 与するうちに宿主に抗体ができ、効果を失う ことが懸念される(彼らの in vivo のデータ は単回投与である)。アトピー性皮膚炎に代 表される多くの慢性アレルギー疾患は薬物 の単回投与で治癒することは考えにくく、薬 物の免疫原性は大きな問題となりうると考 えられた。

## 2. 研究の目的

- (1) 本研究では、FcyRIIB に特異的な IgE 抗体を創出し、これにより FceRI と FcyRIIB の共架橋を実現し、ネガティブシグナルを誘導することを試みる。IgE は生体に元々存在する分子であるから、免疫系により排除されることはない。また、FcyRIIB は低親和性受容体なので GE2 分子中の Fcy と FcyRIIB との結合は低親和性であるが、本研究で作製する IgE と FcyRIIB との結合は抗原抗体反応であるため、高親和性結合が期待できる。
- (2) 同時に、マスト細胞の活性化およびその抑制を適切に評価する実験系を作出するため、複数の新規培養細胞株を樹立する。一つはラットの培養マスト細胞株(RBL-2H3 細胞)にマウス FcyRIIB を安定発現させたもので、もう一つは RBL-2H3 細胞にヒトFceRIと転写因子 NFAT により発現が誘導さ

れるルシフェラーゼレポーター遺伝子を安 定的に導入したものである。

#### 3. 研究の方法

(1) 抗体遺伝子の単離および解析 マウス FcyRII/III に対する特異的抗体である 2.4G2 クローン (ATCC より購入; HB-197) より、TRIzol Reagent (Invitrogen) により total RNA を抽出した。これを鋳型とし、 SMART RACE (Clontech) により抗体 H 鎖 遺伝子 (Rat IGG2B) および L 鎖遺伝子 (κ) の 5'-RACE を行ない、抗体遺伝子を複数単 離した。これと別に、2.4G2 クローン由来の 抗マウス FcyRII/III 抗体タンパク質をBDよ り購入し、SDS-PAGE により H 鎖および L 鎖を分離・単離後、タンパク質のN末端アミ ノ酸配列を 10 残基ずつ解析した(アプロサ イエンス株式会社)。マウス IgE 遺伝子に関 しては、抗 TNP IgE 産生ハイブリドーマ (TB-142) を ATCC から購入し、上記と同 様にIgE定常部遺伝子およびκ鎖定常部遺伝 子を単離した。

### (2) キメラ抗体の作製

抗体可変部がラット IgG2b である 2.4G2 クローンに由来し、定常部がマウス IgE であるキメラ抗体遺伝子を作出するため、splice overlapping extention 法により両遺伝子をin frame で融合させた。融合後の配列を確認後、H鎖およびL鎖それぞれを Gateway L/R反応により pcDNA6.2/V5-DEST およびpcDNA-DEST47 の哺乳動物発現ベクターに組み換えた。両遺伝子をチャイニーズハムスター由来培養細胞 CHO-S (Invitrogen) にDMRIE-C (Invitrogen) により定法に従って導入した。導入96時間後の CHO-S 細胞の上清を回収した。

(3) マウス FcyRIIB を安定発現するラットマスト細胞株の作製

マウスマクロファージ J774.1 細胞由来の total RNA を鋳型とし、RT-PCR によりマウス FcyRIIB 遺伝子を調製した。これを哺乳動物発現ベクターpcDNA-DEST47 に組み込み、RBL-2H3 細胞に Lipofectamine2000 (Invitrogen) により導入した。同細胞を 3.0 mg/ml の geneticin により選択後、biotin 化 2.4G2 抗体とストレプトアビジン結合ビーズおよび MACS カラム (Miltenyi Biotec) により FcyRIIB 陽性細胞を濃縮し、限界希釈法により複数種のクローンを得た。発現の確認は PE 標識 2.4G2 抗体と共焦点レーザ顕微鏡とにより行なった。

(4) NFAT の活性化によりルシフェラーゼ を発現する RBL-2H3 細胞の作製

FceRI を介するシグナル伝達によるマスト細 胞の活性化およびその抑制を定量的に解析 するシステムとして、転写因子 NFAT によっ て発現が誘導されるルシフェラーゼレポー ター遺伝子を安定的に導入したラット培養 マスト細胞株を作製した。培養細胞株として は、RBL-2H3 細胞にヒト FccRI 遺伝子をす でに導入してある RBL-SX38 細胞を用いた。 Lipofectamine2000によりルシフェラーゼ遺 伝子 (BioMyx) を導入し、その後 600 µg/ml の hygromycin により選択をかけ、限界希釈 により複数種のクローンを樹立した。このう ちルシフェラーゼを最も多く発現したクロ ーンを選び、RS-ATL8 細胞と命名した。こ れを 5×104 cells/50 ul/well の細胞密度でク リアボトム白色 96 ウェルプレートに播種し た。3時間後、最終濃度100倍に希釈した患 者血清を添加し、一晩感作した。滅菌 PBS で 1 回洗浄後、10% FCS を含む MEM 培地 に溶解した各種抗原または陽性対照として の抗ヒト IgE 抗体 (1 μg/ml) 50 μl を加えて 刺激を行ない、3時間  $CO_2$ インキュベータ中 に静置した。ルシフェラーゼの発現量は、培

養液中に ONE-Glo (Promega) を 50 µl/well 加え、発光量をルミノメーター EnVision (Perkin Elmer) により測定した。発光量は刺激前のバックグラウンド発光に対する相対比として表し、2 倍を以て活性化のカットオフ値とした。

# 4. 研究成果

## (1) キメラ抗体の作製および解析

ラット抗マウス Fev RII/III 抗体  $(IgG2b \kappa)$  産生ハイブリドーマ 2.4G2 より、抗体 H 鎖 および L 鎖の可変部領域遺伝子を 5'-RACE 法により単離することに成功した。同法により得られた抗体遺伝子から明らかにされたアミノ酸配列は、タンパク質のN 末端アミノ酸配列解析により得られた H 鎖および L 鎖 それぞれの成熟タンパク質における N 末端アミノ酸配列 10 残基と正確に一致した。なお、論文発表前のため、配列データの公表は差し控える。

両遺伝子を splice overlapping extention (SOE) 法により in frame で融合させ、可変部領域が 2.4G2 クローンに由来し、定常部領域がマウス IgE に由来するキメラ抗体遺伝子を作製した(図 1)。この H 鎖および L 鎖遺伝子を哺乳動物発現ベクターに組み換え、

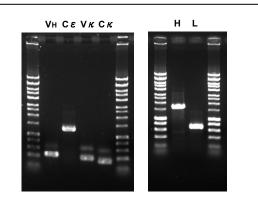


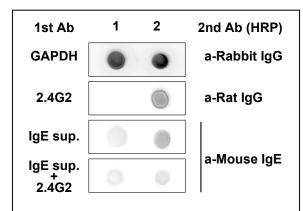
図 1) SOE 法によるキメラ遺伝子の作製 £ : IgG2bH 鎖と κ 鎖の融合前の可変部 (V) および定常部 (C) 遺伝子。£ : E 融合後の H 鎖および £ 鎖遺伝子。

定評ある哺乳動物発現系である CHO-S 細胞に導入し、その上清を採取した。

一方、抗原となるマウス FeyRIIB 遺伝子を HeLa 細胞に導入し、total protein を採取した。これを抗原とし、ドットブロット解析を 行なったものが図 2 である。マウス FeyRIIB は同遺伝子を導入した細胞でのみ発現して おり、CHO-S 細胞上清中にはこの抗原と特 異的に結合する IgE 抗体が存在することが分かった。上清中の IgE の抗原への結合性は 5  $\mu g/ml$  の 2.4G2 の共存によりバックグラウンド並みに減少するため、抗原特異性は 2.4G2 と同一、すなわちマウス FeyRII/III 特異的であることが示された。

(2) マウス FcyRIIB を安定発現するラット マスト細胞株の作製

2.4G2は抗マウス FcyRII/III 抗体であるため、ラットの培養マスト細胞株である



- 1: Control (GFP) HeLa cell lysate 2: mFcqRIIB1/HeLa cell lysate
- 図 2)作製した 2.4G2-IgE キメラ抗体の抗原特異性の解析

GFP 発現 (control) およびマウス FcyRIIB 遺伝子 発現 HeLa 細胞の total protein を 5 µg/spot で載せ、20 倍希釈したキメラ抗体発現 CHO·S 細胞の上清および野生株の上清によりブロッティングした。二次抗体は、2.4G2 と抗 GAPDH による解析以外では 1000 倍希釈した HRP 標識抗マウス IgE 抗体を用いた。なお、上清に 5 µg/ml の 2.4G2 を共存させることにより、分泌されている IgE の抗原特異性を解析した。

RBL-2H3 細胞にマウス FcyRIIB 遺伝子を発現させれば、本分子の機能のみを解析するマスト細胞株の系を作出することができる。マウス FcyRIIB 遺伝子を単離し、これを哺乳動物発現ベクターに組み換えて RBL-2H3 細胞に導入し、薬剤選択を行なった後、FcyRIIBを多く発現している細胞のみを選別する目的で、biotin 化 2.4G2 抗体とストレプトアビジン結合ビーズを用いて MACS カラムにより受容体陽性細胞を濃縮した。ここから限界希釈法によるクローニングを行ない、PE-2.4G2 による免疫染色で成績のよいクローンを選択した(図 3)。

(3) FccRI を介するシグナル伝達によりルシフェラーゼを発現する細胞の開発

マスト細胞の FceRI を介するシグナル伝達による活性化は、通常、脱顆粒を以て測られることが多い。しかし、脱顆粒法は感度が高くなく、また、実験の手順がやや煩雑であることが実験誤差を生む一因となっていることが懸念されていた。

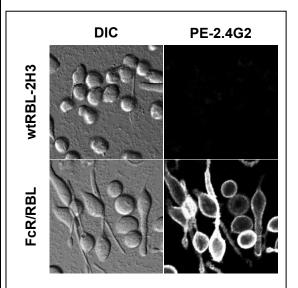


図 3) 免疫染色による FcyRIIB 発現の確認 RBL-2H3 細胞にマウス FcyRIIB を発現させたもの (FcR/RBL) と野生型 (wt) について、蛍光 (PE) 標識した 2.4G2 抗体による染色像を共焦点レーザ顕微鏡により解析した。左は微分干渉像。

そこで、培養細胞を用いてマスト細胞の活性化を簡便かつ感度よく定量する系を樹立するため、転写因子 NFAT に注目した。ヒトFccRIを安定発現させてある RBL-2H3 細胞由来細胞株である RBL-SX38 細胞に NFAT依存的ルシフェラーゼレポーター遺伝子を導入することにより、ヒト・マウス・ラットすべての動物種により感作できる系を開発することにした。このような細胞は、アレルギー患者の血清中に存在するアレルゲン特異的 IgE によっても感作され、アレルゲン刺激によりルシフェラーゼを発現し、感度よくマスト細胞の活性化を定量できると期待される。樹立した細胞は RS-ATL8 細胞と名付けられた。

本法はIgEの架橋によって誘導されるルシフェラーゼ発現の測定に基づいていることから、IgE Crosslinking-induced Luciferase Expressionの頭文字より EXiLE 法と命名した。

血清中卵白特異的 IgE が>100 Ua/ml、総 IgE が 12700 IU/ml である卵白アレルギー患 者の血清により RS-ATL8 細胞を感作し、様々な濃度の卵白アレルゲン (EWP) により 刺激した際のルシフェラーゼ発現を調べたところ、少なくとも 1 fg/ml の EWP による

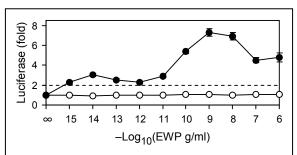


図 4) 卵白アレルギー患者血清と EWP による刺激 100 倍希釈した卵白アレルギー患者血清により RS-ATL8 細胞を感作し、培地に希釈した EWP により  $37^{\circ}$ で3時間刺激したときのルシフェラーゼ 発現。抗原刺激あり ( $\bullet$ ) および刺激なし ( $\circ$ )。点線はカットオフ値。少なくとも 1 fg/ml の EWP でカットオフ値を超える応答を示している。

**FeeRI** 架橋を検出できることが分かった(図4)。

この極めて鋭敏な検出系がどの程度アレルギーの臨床症状と相関しているかを調べるため、食物負荷試験(OFC)により卵白へのアレルギーの有無が判明している患者血清25 検体について、EXiLE 試験を行なった。合わせて、血清中のアレルゲン特異的試験の標準的試験法である CAP-RAST 法および脱顆粒法についても試験し、OFC と比較した。

Fisherの正確確率検定により CAP-RAST、 脱顆粒法および EXiLE 法の OFC の結果に対 する相関を調べたところ、P 値はそれぞれ 0.09333、0.06545 および 0.0001267 となり、 EXiLE 法が最も相関が高かった。

最後に、EXiLE 法がアレルギー応答のネガティブ制御を検出できるかどうかについて、複数の抗アレルギー性候補物質を添加した場合のルシフェラーゼ発現を解析した。

今回は、プロポリス由来フラボノイドである、Kaempherol、Chrysin、Drupaninの3種を被験物質としたが、図5に示す通り、Kaenpferol および Chrysin には抗原刺激に伴うルシフェラーゼ発現の顕著な抑制効果

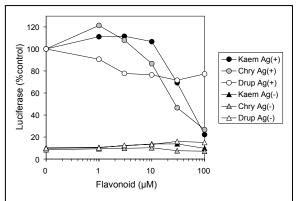


図 5) RS-ATL8 細胞を用いた抗アレルギー活性の 評価

卵白アレルギー患者血清により感作した RS-ATL8 細胞を  $1 \mu g/ml$  の EWP で刺激する際、3 種のフラボノイドを共存させた。フラボノイドを含まない時のルシフェラーゼ発現量を 100%とした相対量として表している。

が認められた。一方、Drupanin の抗アレルギー活性はわずかであった。

このことから、RS-ATL8 細胞を用いた EXiLE 試験は、抗アレルギー活性の測定系と しても有用であることが示されたといえる。

5. 主な発表論文等

(研究代表者、研究分担者及び連携研究者に は下線)

〔雑誌論文〕(計7件)

- ① Nakamura R, Uchida Y, Higuchi M, Nakamura R, Tsuge I, Urisu A, Teshima R.、A convenient and sensitive allergy test: IgE crosslinking-induced luciferase expression in cultured mast cells、Allergy、查読有、2010、in press
- ② Nakamura, R., Teshima, R., Hachisuka, A., Sato, Y., Takagi, K., Nakamura, R., Woo, G.H., Shibutani, M., Sawada, J., Effects of developmental hypothyroidism induced by maternal administration of methimazole or propylthiouracil on the immune system of rats、International Immunopharmacology、查読有、Vol.7、No.13、2007、pp.1630-1638

[学会発表](計13件)

- ① <u>中村亮介</u>、内田好海、樋口雅一、手島玲子、培養細胞を用いた新しいアレルギー検査法の開発、第 16 回日本免疫毒性学会学術大会、2009 (旭川市)
- ② <u>中村亮介</u>、樋口雅一、内田好海、中村里香、手島玲子、EXiLE 法 一培養細胞を用いた新規アレルギー試験法の開発ー、第130回日本薬学会、2010(岡山市)

〔図書〕(計0件) 〔産業財産権〕

○出願状況(計1件)

名称: I型アレルギーの検査方法 発明者:中村亮介、手島玲子

権利者:西島正弘

種類:特許

番号:特願 2009-168530 出願年月日:2009 年 7 月 17 日

国内外の別:国内

○取得状況(計0件)

名称: 発明者: 権利者: 種類: 番号: 取得年月日: 国内外の別:

〔その他〕 ホームページ等

- 6. 研究組織
- (1) 研究代表者 中村 亮介 (NAKAMURA RYOSUKE)

研究者番号:50333357

(2)研究分担者 ( )

研究者番号:

(3)連携研究者

( )

研究者番号: