Ras-PI3Kシグナルによるエンドサイトーシスと ウイルス粒子取り込みの制御機構

藤岡 容一朗、大場 雄介

低分子量G9ンパク質Rasは標的因子群を巧妙に使い分けることで多彩な機能を発揮する.この使い分けには「いつ、どこで」活性化するかという時空間的制御が重要である。Rasは細胞膜のみに局在すると考えられてきたが、細胞膜以外の細胞小器官(オルガネラ)膜にも局在し、かつそれぞれの局在部位での活性は特異的な機構によって制御されていることがわかってきた。また、下流因子の活性化にも細胞小器官特異性があり、たとえばエンドソームではPI3KのみがRasにより活性化される。エンドソームから発信されるRas-PI3Kシグナルはエンドサイトーシスを促進し、インフルエンザウイルス等の外来因子取り込みに関与する。インフルエンザウイルスは宿主細胞に効率的に取り込まれるために、細胞内 Ca^{2+} 濃度上昇を介してRas-PI3Kシグナルをはじめとした複数のエンドサイトーシス関連シグナルを活性化する。

1. はじめに

細胞内ではシグナル伝達によって、分子間の相互作用、翻訳後修飾、タンパク質の構造変化や酵素活性の変化が秩序正しく営まれている。この秩序が時空間的に厳密に制御されること、すなわち細胞内の「いつ、どこで」分子の活性化が生じるかが、遺伝子発現制御や細胞の形態変化などの表現型を決めている。たとえば、神経成長因子受容体は局在の違いにより異なる下流因子を活性化することがわかっており、細胞膜での活性化が増殖に、エンドソームでの活性化が細胞の分化に重要であると考えられている「、2」にほかにも、エンドソームから発信されるシグナルの重要性が徐々に解き明かされつつある³、4、すなわち、エンドソームは単なる物質を運ぶオルガネラではなく、自ら積極的にシグナルを発するプラットフォームとしても注目されつつある。

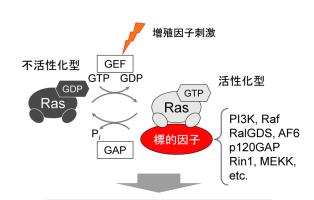
低分子量GTP結合タンパク質であるRasは、シグナル伝達において多機能かつ中心的な役割を担っているにも関わらず、酵素活性としてはGTPの加水分解能を有するの

北海道大学大学院医学研究科細胞生理学分野(〒060-8638 札幌市北区北15条西7丁目)

The Ras-PI3K signaling is involved in the regulation of endocytosis and virus internalization

Yoichiro Fujioka and Yusuke Ohba (Department of Cell Physiology, Hokkaido University Graduate School of Medicine, N15W7, Kita-ku, Sapporo 060–8638, Japan)

DOI: 10.14952/SEIKAGAKU.2015.870091 © 2015 公益社団法人日本生化学会 みである. したがって,下流の標的因子群を「いつ,どこで」活性化するかを精密に制御する機構が存在し,多彩な役割を如才なく担うことができるのではないかと推察されている(図1).



多岐にわたる細胞生理学的機能

増殖・運動能・小胞輸送・分化 遺伝子発現・細胞死の制御等

図1 Rasシグナリング

Ras は数多くの細胞機能を制御する低分子量GTP結合タンパク質である。Ras はグアニンヌクレオチド交換因子(guanine nucleotide exchange factor:GEF)によりグアノシン三リン酸(guanosine triphosphate:GTP)が結合した活性型に変換され、標的因子と結合し下流にシグナルを伝える。標的因子と乖離した後のRas は、GTPase 活性化タンパク質(GTPase-activating protein:GAP)によりGTPase活性が亢進し、結合しているGTPを加水分解してグアノシン二リン酸(guanosine diphosphate:GDP)が結合した不活性型となる。Ras は活性型と不活性型に可逆的に変化することで分子スイッチとして機能する。

本稿では、蛍光バイオイメージングを用いたRasシグナルの時空間的解析により明らかとなった、エンドソームから発信されるRas-PI3K(phosphoinositide 3-kinase)シグナルの意義と、外来因子取り込みに関与する細胞内シグナルネットワークについて概説する.

2. Ras-PI3Kシグナルとその時空間制御

1) Ras シグナル

Ras は細胞の増殖,分化,運動能,遺伝子発現のほか, 細胞死の制御や小胞輸送など数多くの基本的な細胞機能 を制御する低分子量 GTP 結合タンパク質である 5-7) (図1). Ras はグアニンヌクレオチド交換因子 (guanine nucleotide exchange factor: GEF) によってグアノシン三リン酸 (guanosine triphosphate: GTP) が結合した活性型に変換さ れ, Ras 結合ドメイン (Ras binding domain: RBD) を介し て標的因子と結合し下流にシグナルを伝える. Rasを活 性化する経路として、アダプター分子Grb2とRasGEFの Sos (son of sevenless) を介した増殖因子刺激-チロシンリ ン酸化の経路と8,カルシウムシグナルなどセカンドメッ センジャーを介する経路9 が知られている. 標的因子と 乖離した後のRasは、GTPase活性化タンパク質(GTPaseactivating protein: GAP) により自身のGTPase活性が亢進 し、結合しているGTPを加水分解してグアノシン二リン 酸(guanosine diphosphate:GDP)が結合した不活性型と なる. したがって、Ras は活性型と不活性型に可逆的に変 化することで分子スイッチとして機能しているといえる.

代表的なRasの標的因子としては、c-Raf1, Ral guanine nucleotide dissociation stimulator(RalGDS)、ホスホイノシチド3-キナーゼ(phosphoinositide 3-kinase:PI3K)などが知られている。c-Raf1 は extracellular signal-regulated kinase/mitogen activated protein kinase(ERK/MAPK)経路を介して遺伝子発現のシグナルを、RalGDSはRalの活性化を介して小胞輸送のシグナルを、PI3KはAktのリン酸化を介して生存のシグナルをそれぞれ伝達している。

RasファミリーはC末端側にCAAXモチーフと呼ばれる膜局在化ドメインを有しており、古くは細胞膜のみで働くと考えられてきた。しかし、2000年ころからRasファミリーが時空間的に局在と活性を制御されていることを示す例が多数報告されてきた。松田博士らのグループは、増殖因子刺激によりRasが細胞辺縁部の細胞膜で活性化し、一方同じく低分子量GTP結合タンパク質Rap1が主に細胞の中心部で活性化することを報告した 10 . このような活性化がGAPによって空間的に制御されていることも報告された 11 . また、エンドサイトーシスを阻害した際には、Rap1の活性化のみが抑制される 10 . さらに、神経成長因子(nerve growth factor:NGF)によるRap1の活性化はNGF受容体であるTrkAのエンドサイトーシスに依存するが、Rasの活性化は依存しないという報告 12 と併せて、増殖因子刺激シグナルをRasとRap1がエンドサイトーシ

スを用いて使い分けることが明らかとなってきた. ほかにも Mark Phillips博士らのグループから, Ras は細胞膜だけでなくゴルジ装置や小胞体にも局在し, ERKの活性化を介して線維芽細胞の悪性形質転換 (がん化)を促進することが報告された 1,2,13,14 . この場合, 細胞膜と細胞小器官の Ras は時間的に異なる活性化動態を示し, 細胞内カルシウムが重要な役割を担う. たとえば細胞膜での活性化は一過性でゴルジ装置での活性化は遷延するが, これはカルシウム依存性 Ras GAPである CAPRI が細胞膜で特異的に機能するためである 15 . さらに, Ras がエンドソームにも局在する Ras の機能や役割にも注目が集まっている. しかし, Ras 自身の時空間制御に関する研究の進展に対し, Ras の下流因子活性化の時空間制御に関しては未知の部分が多い.

2) PI3K

PI3K は真核生物の細胞膜構成成分の一つであるイノシトールリン脂質のイノシトール環3位の水酸基をリン酸化する酵素であり、基質に応じてホスファチジルイノシトール3-リン酸 [phosphatidylinositol 3-phosphate: PtdIns(3)P]、ホスファチジルイノシトール3,4-ビスリン酸 [PtdIns(3,4)P2]、PtdIns(3,5)2、ホスファチジルイノシトール3,4-5-トリスリン酸 [PtdIns(3,4,5)P3] が生成される。構造によりクラスI, II, IIIに分類され、クラスIがもっぱらPtdIns(4,5)P2をリン酸化することでPtdIns(3,4,5)P3を産生するのに対し、クラスIIはPtdInsとPtdIns(4)Pに対する基質特異性が高く、クラスIIIのPI3KはPtdInsからPtdIns(3)Pを産生する18)、RBDはクラスIとクラスIIに存在するが、その活性制御と機能が最も研究されているのはクラスIである。

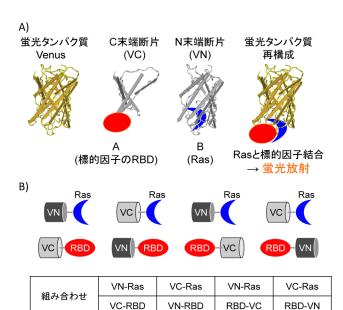
PI3Kは、その下流因子の活性化を介して細胞分化・増殖や代謝、細胞遊走、細胞骨格の再構築など多様な生物活性を引き起こす。中でもAktはPHドメインを介してクラスIのPI3Kが産生したPtdIns (3,4,5) P3 により細胞膜にリクルートされて活性化し、細胞の生存やインスリンの分泌などさまざまな生理機能に関与する $^{5-7,19}$. ほかにPXドメインやFYVEドメイン [主にPI(3)Pに結合] などの配列を持つタンパク質が、クラスIIやクラスIIIのPI3Kの下流因子として機能する.

これまでのPI3Kの研究は阻害剤もしくはノックアウトマウスを用いた解析が主であったため、その制御機構とりわけRasによるPI3Kの活性制御については議論の余地が多い、特にクラスIのPI3Kの制御サブユニットはSrchomology 2(SH2)ドメインを有しているため、チロシンキナーゼの下流におけるいくつかの機能においてはRas非依存性であると報告されている^{8,20)}、しかし近年、PI3KのRBDにRasと結合できない点突然変異を導入したノックインマウスを用いた研究から、RasとPI3Kの結合がRas依存的な腫瘍形成に必須であるとの報告があり²¹⁾、Rasの標的因子としてのPI3Kが再注目されるとともに、上流因子と

機能の特異性の決定メカニズムの解明が待たれるところで ある.

3) エンドソームから発信される Ras-PI3K シグナル

筆者らはRasと標的分子の複合体の挙動を時空間的に解 析するために、2分子間の相互作用を蛍光強度の増加とし てモニターできる蛍光タンパク質再構成法(bimolecular fluorescent complementation: BiFC) ^{22, 23)} を用いた. BiFC 法の原理を**図2**に示す. 蛍光タンパク質をN末端とC末端 側に分断(図では172-173アミノ酸)した場合, どちらも 蛍光は発しない. しかし、それぞれの断片に結合したタン パク質の相互作用に応じて蛍光タンパク質が再構成される と蛍光を発する。すなわち、酵母ツーハイブリッド等で使



弱 図2 蛍光タンパク質再構成法 (BiFC) の原理

BiFC蛍光

(A) 蛍光タンパク質YFP (Venus) をN末端とC末端側に分断す ると(図では172-173アミノ酸), 蛍光は発しない. それぞれ に結合が期待される二つのタンパク質A(ここではRBD)とB (ここではRas) を融合する. AとBの結合がVenusの構造の再 構成を起こし蛍光を発するため、タンパク質間相互作用が蛍光 強度の増加として観察される. (B) さまざまな組み合わせで培 養細胞にRasと標的因子を発現させ、蛍光顕微鏡で観察した. 今回の例では、RasのN末端側にVenusのN末端断片が、RBD のC末端側にVenusのC末端断片を融合した場合が、最も蛍光 が強かった.

弱

強

#

われるGal4再構成系の蛍光タンパク質版で、タンパク質 間相互作用が蛍光強度の増加として検出できる.

恒常的活性型RasのN末端側に蛍光タンパク質YFPのN 末端断片を、標的因子として有名なRaf, RalGDS, PI3Kの C末端側にYFPのC末端断片をそれぞれ融合した組換えタ ンパク質をCOS-1細胞に発現させたところ、すべての組 み合わせにおいて細胞膜からの蛍光が観察された(図3). すなわち、これまでの報告どおりこれらの因子は細胞膜 でRasと結合し、活性化されることが確認された. しか し、RafとRasおよびRalGDSとRasの結合は細胞膜からの み蛍光が観察されたのに対し、PI3K-Ras複合体は細胞膜 だけでなく細胞質の小胞状構造にも局在することがわかっ た (図3). さらに、PI3KのRBDと野生型Rasを発現した COS-1細胞を上皮増殖因子(epidermal growth factor:EGF) で刺激し、蛍光顕微鏡によりその挙動をリアルタイムでよ り詳細に解析した. EGF刺激後10分経過したあたりから. Ras-PI3K複合体由来の蛍光強度の上昇が観察され、さら にRas-PI3K複合体が細胞膜から小胞状構造に移行するよ うすを捉えることに成功した. この構造は初期エンドソー ムマーカーである early endosomal antigen (EEA1) と共局 在することから、Ras-PI3K複合体は初期エンドソームに 局在することが示された. 実際, エンドサイトーシスの抑 制下において、EGF刺激による細胞膜でのRas-PI3Kの複 合体形成は認められたが、エンドソームへの局在はみられ なくなった.

さらに、EGF刺激依存的にPI3Kの反応生成物である PtdIns(3,4,5)P₃が細胞膜だけでなくエンドソームにおいて も検出されたことから、Ras-PI3Kシグナルがエンドソー ム上でも活性化していることが示唆された. 興味深いこと に、ドミナントネガティブ型Rasを発現すると、EGF刺激 依存的なPtdIns(3,4,5)P,の産生は細胞膜のみで検出され, エンドソーム上では検出されなかった。以上から、細胞膜 でのPI3Kの活性化にRasは必須ではないが、エンドソー ム上での活性化にはRasが必要であることが示された 24 . 言い換えれば、これまで議論のあったRasによるPI3Kの 活性制御について、エンドソーム上での活性化には、Ras が上流因子として機能することが明らかとなった. また, クラスIIIのPI3KであるVPS34 (vacuolar protein sorting 34) がエンドソーム上でPtdIns(3)Pを産生することは報告

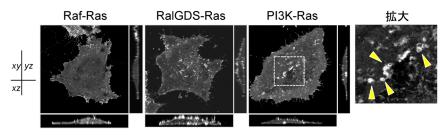


図3 BiFC法を用いたRas-標的因子複合体の可視化 BiFC法を用いて Rasと標的因子の RBD が形成する複合体を共焦点顕微鏡で観察した. ほかの標的因子の場合と異 なり、Ras-PI3K複合体は細胞膜だけでなく、エンドソームにも局在した.

されていたが $^{25,26)}$, クラスIのPI3Kがエンドソーム上でPtdIns(3,4,5)P3を産生しているか否かは未知であった $^{19)}$. 筆者らの論文発表の後 $^{24)}$, PtdIns(3,4,5)P3がエンドソーム上で産生され、ファゴソームの形成に関与することを示す報告もあり $^{27)}$, 筆者らはエンドソームから発信される Ras-PI3Kシグナルの重要性を再認識するとともに、エンドサイトーシス制御との関連に注目した.

3. Ras-PI3Kとエンドサイトーシスの制御

1) エンドサイトーシス

エンドサイトーシスは細胞外物質を細胞内に取り込むための機構であり、細胞が環境変化に応答するために必要である。エンドソーム膜の構成成分やその形成機構で分類されており、古くからよく研究されているクラスリン依存性エンドサイトーシス、カベオラ型エンドサイトーシス、最近注目を集めつつあるクラスリン非依存性エンドサイトーシス等があげられる^{10,28)} (図4).

クラスリン依存性エンドサイトーシスは受容体依存性エンドサイトーシスとも呼ばれ、主にリガンドと結合した受容体が細胞内に取り込まれるための機構である。リガンドと受容体が相互作用すると、クラスリンが受容体周囲の細胞内膜に集積してクラスリン被覆を形成する。それに伴い細胞膜が陥入し、細胞膜のくびれの部分をGTP結合タンパク質ダイナミンが切断することで、クラスリン被覆小胞として細胞膜から脱離し細胞内に取り込まれる。小胞は脱被覆化した後に融合して初期エンドソームとなり、一部は後期エンドソーム、リソソームへと進む分解経路、一部はリサイクリングエンドソームへと進む再利用経路へと運命を分かつ²⁹⁾。

カベオラ型エンドサイトーシスは、細胞膜表面のカベ

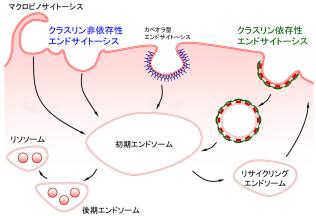


図4 エンドサイトーシス

細胞膜が陥入した後に小胞(エンドソーム)を形成することで外部の物質を細胞内に取り込む過程。細胞外からの栄養、ホルモン、神経伝達物質等のほか、病原体等がエンドサイトーシスで取り込まれる。また、細胞表面分子数の調整など細胞自身の恒常性維持にも寄与する。取り込む物質の種類や大きさ、あるいは細胞側のマシナリーによりいくつかに分類される。

オラと呼ばれるくぼみ構造を介して物質の取り込みを行う。カベオラはスフィンゴ脂質やコレステロールに富んでおり、コレステロールに結合して自己会合するカベオリンによってくぼみが形成される。その後、クラスリン依存性エンドサイトーシスと同様にダイナミンによって細胞膜先端部が癒合し、最終的に小胞を形成し細胞内に取り込まれる300.

クラスリン非依存性エンドサイトーシスは、クラスリンやカベオラ依存性エンドサイトーシスとは異なり被覆小胞を形成せずに物質を取り込む様式をとり、近年になって盛んに研究が行われている。低分子量GTP結合タンパク質であるRhoファミリーが制御するエンドサイトーシス、死細胞や細菌などを取り込むファゴサイトーシスや、マクロピノサイトーシスと呼ばれる細胞外液ごと一気に飲み込んでしまう機構が知られている³¹⁾.

PI3Kに関してはクラスIIIのPI3KであるVPS34がオート ファジー、エンドサイトーシス、ファゴサイトーシスにお ける小胞輸送に関わることが知られている. たとえばファ ゴサイトーシスにおいては、VPS34が産生したPtdIns(3) Pがエンドソームに集積することで、ファゴソームの形成 が促進されると考えられている¹⁹⁾. また. マクロピノサイ トーシスにおいては細胞膜で産生されたPtdInd(3,4,5)P₃に よりマクロピノソームの形成が促進されると考えられてい る32). ほかにも最近、クラスIIのPI3KであるPI3KC2aが PtdIns(3,4)P₂を産生することで、クラスリン被覆ピットの 形成を介してクラスリン依存性エンドサイトーシスを制 御することが報告された³³⁾.一方, Rasに関しては, Rab5 のGEFであるRIN1に直接結合し、Rab5の活性制御を介 してエンドサイトーシスを促進することが知られてい る^{9,34,35)}. また, 近年ではH-Ras がマクロピノソームの成 熟化に寄与することも報告されている36).

2) Ras-PI3Kシグナルによるエンドサイトーシスの制御

PI3KがRas依存的にエンドソームに局在し、エンドソー ムからシグナルを発信することがエンドサイトーシス制 御に関与するか検討するために、PI3Kyをノックアウト したマウス胎仔線維芽細胞 (murine embryonic fibroblast: MEF)³⁷⁾ を用いてクラスリン依存性エンドサイトーシスと クラスリン非依存性エンドサイトーシスを評価した. 特 に、PI3Kが関与するという報告のあるクラスリン非依存 性エンドサイトーシス能を38, その指標となる蛍光標識 デキストランの細胞への取り込み量で評価したところ, コ ントロールの細胞と比べてPI3Kγノックアウトマウス由来 の細胞およびPI3K阻害薬 (LY294002) で処理した細胞に おいて取り込みが減少した. PI3KyノックアウトMEFに 野生型ヒトPI3Kyを発現させるとデキストランの取り込み が回復したが、Rasと結合できない変異型PI3Kγ³⁹⁾ の発現 (PI3Kのキナーゼ活性は保たれている)は、デキストラン の取り込みを回復させなかった. これらの結果から、Ras-PI3Kシグナルがクラスリン非依存性エンドサイトーシス に関与することが示された.一方、クラスリン依存性エンドサイトーシスを蛍光標識トランスフェリンの細胞への取り込み量で評価したところ、いずれのサンプルでも変化は認められなかった.以上から、Ras-PI3Kシグナルがクラスリン非依存性エンドサイトーシスによる物質取り込みに選択的に関与することが明らかとなった.次に我々は、Ras-PI3Kシグナルが取り込みに関与する外来因子として、エンドサイトーシスで細胞に取り込まれるウイルス、特にインフルエンザウイルスに注目してその感染過程におけるRas-PI3Kシグナルの役割についての検討を行った.

4. Ras-PI3K シグナルとインフルエンザウイルス

1) インフルエンザウイルス

インフルエンザウイルスは毎年冬季に季節的流行を繰り返し、ときに世界的流行(パンデミック)を引き起こす。直近の例では2009年に北中米を中心に発生したH1N1によるパンデミックが記憶に新しく、対策が急務とされる感染症の一つである。インフルエンザウイルスはエンベロープを持つマイナス鎖の一本鎖RNAウイルスであり、A型、B型、C型に分類される。A型インフルエンザウイルスは8本のゲノムRNAを有しており、ヘマグルチニン(hemagglutinin:HA)、ノイラミニダーゼ(neuraminidase:NA)、マトリクスタンパク質(M1、M2)、RNAポリメラーゼ(PA、PB1、PB2)、核タンパク質(nucleoprotein:NP)、非構造タンパク質(nonstructural protein:NS)から構成されている。

感染様式としては、図5に示すようにウイルス粒子が自

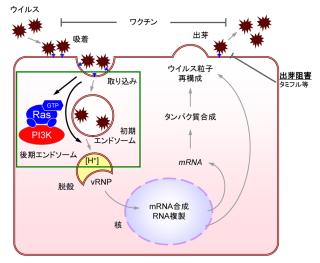


図5 インフルエンザウイルスの生活環とRas-PI3Kシグナルインフルエンザウイルスはエンドサイトーシスにより細胞に取り込まれる。Ras-PI3Kシグナルはこのプロセスを制御する。取り込まれた後は、初期エンドソーム、後期エンドソームへと進行し、後期エンドソームにおけるpH低下によってHAタンパク質とエンドソーム膜の膜融合が起こり、自身のRNAを細胞質に放出する。核内でウイルスRNAが複製され、小胞体-ゴルジ装置でウイルスタンパク質が合成されるとともにウイルス粒子が再構成され、細胞外へ放出される。

身のHAと宿主細胞表面のシアル化タンパク質との結合を 介して宿主細胞に吸着し、エンドサイトーシスによって宿 主細胞の中に取り込まれる。

細胞内に取り込まれたウイルス粒子は、初期エンドソーム、後期エンドソームへと移行し、後期エンドソームにおけるpH低下によってHAとエンドソーム膜の融合が起こり、自身のRNAを宿主細胞に放出する。核内においてNP-PB1-PB2が複合体を形成し、ウイルスRNAが複製され、小胞体-ゴルジ装置でタンパク質が合成されるとともにウイルス粒子が再構成される。再構成されたウイルス粒子は再び細胞膜上のシアル化受容体に結合するが、NAによってその結合を切断されることで細胞外へ放出される40.

これら一連の過程を阻害する薬剤が開発され、臨床応用が検討されている。最も普及しているタミフルやリレンザはNA阻害薬であり、複製の最終過程である細胞外への放出を阻害する。しかし、一度細胞内に侵入してしまったウイルス由来のRNAには核内で複製される際に非常に高頻度に変異が導入されるため、複製以降の過程を標的とする治療法では耐性ウイルスの出現が問題となる。上記2薬剤も例外ではない⁴¹⁾、ワクチンはウイルスに対する抗体を産生することで体内に侵入したウイルスの増殖を防いでいると考えられるが、この場合も変異による抗原性の変化の危険性に加えて、ウイルスの型が異なると効果が期待できないという問題点を有している。

2) PI3Kとインフルエンザウイルス

耐性を生じないという観点からすると、治療標的として の宿主側因子の同定が重要となるが、一般的なウイルスの 研究ではウイルス側に着目した研究に比し宿主側因子の研 究は遅れをとっていた. インフルエンザウイルスに関し ても同様であったが、2000年代中ごろからPI3Kの感染へ の関与が立て続けに報告され始めた. Stephan Ludwig博士 らによってPI3Kがインフルエンザウイルス感染に応答し て活性化すること、およびPI3K阻害薬、wortmanninによ り感染が抑制されることが報告された^{42,43)}.しかし、PI3K の活性制御機構はウイルス由来NS1タンパク質がPI3Kの 活性調整サブユニット $p85\beta$ と結合し、PI3Kが活性化する ことが報告されたのみで^{44,45)}. その詳細はわかっていな い. 一方、Rasに関しては、N-Rasの過剰発現によって二 本鎖RNA依存性プロテインキナーゼの活性が抑制され、 免疫系が不活性化されるために、インフルエンザウイルス の感染が亢進するという報告があるのみで46,インフルエ ンザウイルス感染との関連はほとんどわかっていない.

3) インフルエンザウイルスの細胞内侵入過程

インフルエンザウイルスはエンドサイトーシスによって宿主細胞の中に取り込まれる. 古くは電子顕微鏡による観察等から, クラスリン依存性エンドサイトーシスを介して取り込まれるという説が一般的であった⁴⁷⁾. しかし, 近年ではクラスリン依存性エンドサイトーシスを阻害してもウイル

ス感染が成立することから⁴⁸⁾, クラスリン依存性エンドサイトーシス以外の侵入経路の存在が示唆されていた. 最近, 我々のグループを含めた複数のグループから, クラスリン非依存性エンドサイトーシスを介した細胞侵入が証明され, インフルエンザウイルスは複数の経路をリダンダントに利用し, 細胞に侵入することが明らかになりつつある ⁴⁸⁻⁵⁰⁾.

4) Ras-PI3K シグナルによるウイルス感染の制御

Ras-PI3K シグナルがインフルエンザウイルス感染を制 御するか検討するために、PI3KγノックアウトMEFを活用 した上述の系により、インフルエンザウイルスの細胞内 への取り込みとRas-PI3Kシグナルの関連を評価した. 初 期および後期エンドソームをマーカータンパク質である Rab5およびRab7²⁹⁾と蛍光タンパク質で可視化した上で、 取り込まれたウイルス粒子をウイルスの核タンパク質NP に対する抗体で検出した. PI3Kyをノックアウトした細胞 およびPI3Kを阻害した細胞において、ウイルスの感染が 抑制された. また、デキストラン取り込みの実験と同様 に、PI3Kyノックアウトマウス由来の細胞において野生型 PI3Kγの発現により、ウイルス感染能が回復した一方で、 Rasと結合できない変異型PI3Kyを発現させても、ウイル ス感染能は回復しなかった.以上から、PI3Kがウイルス 粒子の取り込みに関与すること、特に、Rasによって活性 化されるPI3Kがウイルス粒子の取り込みに重要であるこ とが示された. また, ウイルスの力価を調べる古典的な手 法であるプラークアッセイを用いてウイルスの感染価を評 価しても同様の結果が得られたことから、Ras-PI3Kシグ ナルを介した細胞内への取り込みは、感染成立にも重要で あることが示唆された.

さらに、インフルエンザウイルスが細胞に取り込まれる際にRas-PI3Kシグナルが活性化されることが蛍光イメージングを用いた実験からも、生化学的な実験からも明らかとなった。以上の結果から、インフルエンザウイルスは細胞に侵入する際にRas-PI3Kシグナルを活性化し、エンドサイトーシスを亢進させることで、自らが感染しやすい環境を作り出すという巧みな手段を有していることが明らかと

なった(図5). しかし、PI3Kがどのようにエンドサイトーシスとウイルスの取り込みを制御しているかは明らかではない、PI3Kの下流因子の中で最も有名なAktはウイルス感染依存的に活性化されるが、そのタイムコースはRasの活性化のそれとは異なっていた。また、Aktをノックダウン、もしくはドミナントネガティブ型のAktを細胞に発現させてもウイルス感染は抑制されなかいことからも42)、Aktは細胞への取り込みには関与しないことが示唆される.

5. カルシウムシグナルを介したインフルエンザウイル スの宿主細胞取り込み機構

1) カルシウムとインフルエンザウイルス感染

これまで、インフルエンザウイルスの宿主応答因子の網羅的探索により、複数のカルシウム関連因子がウイルス感染に応答する候補として同定されている⁵¹⁾. 特に、転写・翻訳に関する因子が多く、カルシウムシグナルはウイルス粒子の複製過程に重要であるらしい⁵¹⁾. また、高病原性鳥インフルエンザウイルス感染により、細胞外カルシウムの流入が生じ、宿主細胞がアポトーシスを生じるという報告がある⁵²⁾. ほかにも、インフルエンザウイルス感染により好中球の細胞内カルシウム動態が変化することや⁵³⁾, HAタンパク質がエンドソーム膜と融合する際にカルシウムが関与するとの報告があり⁵⁴⁾、カルシウムとインフルエンザウイルスの関連は注目を集めている.

筆者らは、インフルエンザウイルスが宿主細胞のRas-PI3Kシグナルの活性化により効率的に細胞に取り込まれることを見いだしたので、その分子機構を検索した。Ras の活性化機構にはチロシンリン酸化を介する経路と、カルシウムシグナルを介する経路が知られているが⁵⁵⁾、ウイルス感染前後で宿主側タンパク質のチロシンリン酸化レベルに変化は認められなかった。一方で、カルシウム濃度変化をモニターできるFRET(Förster resonance energy transfer)センサーである"Cameleon⁵⁶⁾"を培養細胞に発現させ、ウイルス感染時のカルシウム動態を生きた細胞で評価したところ、感染直後から複数回にわたる細胞内カルシウム濃

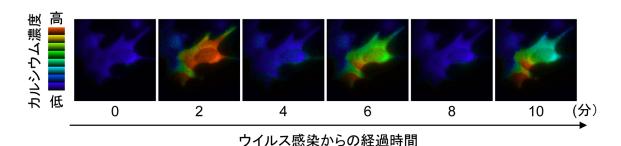


図6 ウイルス感染による細胞内カルシウムイオン動態の可視化 FRET カルシウムセンサー Cameleon を発現した COS-1 細胞にウイルスを感染させ、タイムラプス観察を行い、取得した FRET と CFP の画像から作成した FRET/CFP のレシオ画像を疑似カラーで表した。この擬似カラーモードでは、FRET/CFP を赤~青の8段階に分け、暖色になるほど FRET/CFP の値が高い(Ca^{2+} 濃度が高い)ことを表している。また、明るさはカルシムセンサーの濃度を表す。感染直後から、複数回にわたる Ca^{2+} 濃度の一過的上昇が認められた。

度の一過的上昇が確認された(図6). さらに、カルシウムをキレートすると、ウイルス感染依存的なRasの活性化が阻害されたことから、ウイルスは細胞内カルシウム濃度の上昇を介してRasを活性化することが明らかとなった. なおこのカルシウム依存性のRas活性化は、カルシウム依存的なRasGEFであるCalDAG-GEF⁵⁷⁻⁵⁹⁾が担っているようだ.

インフルエンザウイルス粒子取り込みのキーレギュレータとしてのカルシウム

細胞内のカルシウムをキレートすると、期待どおりウイ ルス感染および侵入が著しく抑制された. しかし予想外 に、その抑制効果はPI3K阻害時よりも強力であった。し たがって、カルシウムはRas-PI3Kシグナルを介した侵入 経路以外のシグナル経路も制御すると推察された. 前述 のとおり、インフルエンザウイルスはクラスリン依存性 エンドサイトーシスおよび非依存性エンドサイトーシス の両方の経路を介して細胞に侵入することがわかってい る^{48-50,60)}. そのため、細胞内カルシウムはRas-PI3K依存 性のクラスリン非依存性エンドサイトーシスとクラスリン 依存性エンドサイトーシスの双方を制御しているのではな いかと推測した. 実際, クラスリン依存性と非依存性エン ドサイトーシスの単独阻害では、どちらの場合もウイルス 侵入および感染はほとんど抑制されなかったが、両方のエ ンドサイトーシスを同時に阻害すると劇的な抑制効果が得 られた. つまり、クラスリン非依存性エンドサイトーシス を抑制してもクラスリン依存性エンドサイトーシスを介し て侵入し、クラスリン依存性エンドサイトーシスを抑制し てもクラスリン非依存性エンドサイトーシスを介して細胞 に侵入することが示唆された. カルシウムをキレートした 場合は両方のエンドサイトーシスを阻害した場合と同程度 の抑制効果が得られ、また、細胞内カルシウムのキレート は、クラスリン依存性および非依存性エンドサイトーシス のどちらも阻害したことから、ウイルス感染依存的な細胞 内カルシウム濃度の上昇がRas-PI3Kシグナルを介したク ラスリン非依存性エンドサイトーシスの制御だけでなく. クラスリン依存性エンドサイトーシスの制御にも関与する と考えられた。

実際に、膵臓 β 細胞や神経細胞において、カルシウムがクラスリン非依存性エンドサイトーシスを促進することが報告されている 61,62 . 一方でシナプスにおいてはカルシウムがクラスリン非依存性エンドサイトーシスだけでなく、クラスリン依存性エンドサイトーシスに関与する事例も報告されている 63 . したがって、インフルエンザウイルスは、細胞が本来備えている機構をうまく活用して、エンドサイトーシスを亢進させていることが考えられる.

3) RhoA シグナルのインフルエンザウイルス感染への関与 次に、カルシウム濃度の一過的な上昇がクラスリン依存 性および非依存性エンドサイトーシスを制御する機構を検

討した. RhoファミリーGTP結合タンパク質はファゴサイ トーシスの際のアクチン重合に関与する等の報告があり, 膜輸送への関与が知られている. また, カルシウム依存的 なRhoGEFも複数報告されている. 以上から、カルシウム とエンドサイトーシスの両者に関与する可能性を有する候 補因子として、Rhoファミリー GTP 結合タンパク質が浮上 した. Rhoファミリーは主にRho, Rac, Cdc42からなる細胞 骨格の制御因子であり、細胞運動、細胞接着、細胞周期、 細胞質分裂、細胞極性、転写制御などにおいて中心的な 役割を果たすことが知られている^{64,65)}. RhoA, Rac1, Cdc42 のドミナントネガティブ変異体を発現した培養細胞におい て、ウイルス侵入と感染を評価したところ、RhoAとRac1 のドミナントネガティブ変異体を発現した細胞において抑 制効果が認められた. したがって、RhoAとRac1がウイル ス侵入と感染に関与することが示唆された. ウイルス感染 依存的なRhoAの活性化は細胞の辺縁部において一過性に 生じることがFRETセンサーであるRaichu-RhoAを用いて 検出することができ60,この活性化はカルシウムのキレー トによって阻害された. また、Raclのウイルス感染依存 的な活性化がカルシウムのキレートとRhoAのドミナント ネガティブ変異体発現によって阻害されたことから、カル シウムの下流でRhoAが、さらにその下流でRac1が働くこ とがわかった.一方、RhoAの活性化を担う上流因子はい まだに同定されていない. 70個以上存在するRhoAのGEF のうち⁶⁷⁾,カルシウム依存的なRhoA GEFとして, PDZ-RhoGEF (ARHGEF11) が知られている⁶⁸⁾. しかし,この GEFをカルシウム依存的に活性化するチロシンキナーゼ Pvk2はインフルエンザウイルスとの関連が報告されてお らず、PDZ-RhoGEFがインフルエンザウイルス感染に関 与するGEFであるかどうかは定かではない. したがって, この分子機序の解明は今後の検討課題である.

4) 複雑かつ精密なインフルエンザウイルス取り込み制御 シグナル

我々はこの後、予想外の結果に直面した。RhoAがカルシウムの下流因子であることを確認するために、ウイルス感染依存的なカルシウムオシレーションがドミナントネガティブ型RhoAによって阻害されないというデータを出そうと実験したところ、RhoAのドミナントネガティブ変異体を発現させた細胞ではウイルス感染依存的なカルシウムオシレーションがまったく起こらなかったのである。さらに、野生型のRhoAはウイルス感染非依存的にカルシウムオシレーションを引き起こし、ウイルス感染依存的なオシレーションを増強した。これらのことから、RhoAはカルシウムの下流のみならず、上流因子でもあることが明らかになった。すなわち、細胞内カルシウム濃度上昇により活性化したRhoAによって、再度カルシウム濃度が上昇するという循環したシグナルが発動していることが示唆された

幹細胞において生じているカルシウムオシレーションが

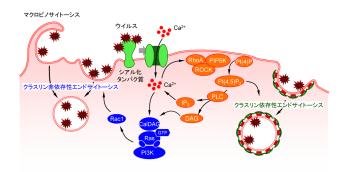


図7 インフルエンザウイルスの細胞への取り込みモデルインフルエンザウイルスがシアル化受容体に結合することが引き金となり、細胞内カルシウム濃度が一過的に上昇する。それに伴い、RhoA-ROCK-PIP5Kシグナルが発動し、PIP $_2$ が産生されることでクラスリン依存性エンドサイトーシスが亢進する。一方、PIP $_2$ がPLCによりIP $_3$ とDAGに分解され、IP $_3$ -IP $_3$ Rシグナルにより小胞体からカルシウムが放出され、再び細胞内カルシウム濃度が上昇する。一方、DAGとカルシウムがCalDAGGEFに作用し、Ras-PI3K-Raclシグナルが活性化することで、クラスリン非依存性エンドサイトーシスが亢進する。以上のように亢進したエンドサイトーシスに乗じて、インフルエンザウイルスは細胞に取り込まれる。

RhoAによって制御されているという報告や 69 , 血小板由来成長因子(platelet-derived growth factor: PDGF)依存的なカルシウム濃度上昇がRhoAの阻害により抑制されるという報告があり 70 , ウイルスは生体に備わっているシグナルネットワークをうまく活用していることが示唆される.

現在のところ、RhoAの下流シグナルは以下のところ までわかっている. ホスファチジルイノシトール-4-リン 酸5-キ ナ ー ゼ (phosphatidylinositol-4-phosphate 5-kinase: PIP5K)^{71,72)} がRhoA依存的に活性化し、産生されたPIP₂に よりクラスリン依存性エンドサイトーシスを惹起する ⁷²⁾. さ らに、ホスホリパーゼC (phospholipase C: PLC) がPIP2を ジアシルグリセロール (diacylglycerol: DAG) と IP3 に分解 し⁷³⁾, DAGとカルシウムがCalDAG-GEFに作用することで, Ras-PI3Kシグナルを介したクラスリン非依存性エンドサイ トーシスを惹起する.一方、PLCによって産生されたIP3は IP,受容体に結合し、小胞体からのカルシウム放出を促し、 再びRhoAを活性化することで、上記のシグナルを再び回す と考えられた. すなわち、インフルエンザウイルスはカルシ ウム濃度一過的上昇→RhoA活性化→カルシウム濃度一過的 上昇という循環したカルシウムシグナルを発動させること で、その下流のクラスリン依存性エンドサイトーシスと非依 存性エンドサイトーシスを亢進させ、細胞内に侵入しやす い環境を作り出しているというモデルが提唱された(図7).

おわりに

2000年ごろからシグナル伝達の時空間制御という概念のもと、Ras自身の時空間制御の研究が盛んに行われ、その後標的因子を活性化する際の時空間的制御機構が徐々に明らかになってきた。筆者らは蛍光バイオイメージングを

用いてRas-PI3Kシグナルがエンドソームで活性化されること、エンドソームから発信されるRas-PI3Kシグナルがエンドサイトーシスと、インフルエンザウイルスをはじめとする外来因子の取り込みを促進することを見いだした。今後も、生命現象の基本であるシグナル伝達とそのダイナミックな時空間制御を蛍光バイオイメージングにより解き明かし、得られた知見をもとに生命の仕組みを包括的に理解する研究はますます盛んになることと思う。

また、筆者らはインフルエンザウイルスが細胞内カルシウム濃度上昇を引き金に、Ras-PI3Kシグナルをはじめとする細胞内シグナルネットワークの活性化を介したエンドサイトーシスの亢進により細胞に取り込まれることを見いだした。現在、インフルエンザウイルスが細胞内カルシウム濃度を上昇させる機構の解明を目指している。シアル酸分解酵素処理により、ウイルス依存的なカルシウム濃度上昇が阻害されたことから、シアル化された受容体がこの機構の鍵となることが考えられ、その同定を急いでいる。インフルエンザウイルスが細胞に取り込まれる機構の全容解明をなしとげたい。

謝辞

本稿は北海道大学大学院医学研究科病態医科学分野→分子細胞病理学分野→腫瘍病理学分野→細胞生理学分野と所属(名)が点々と変わる中行われた筆者らの研究成果を中心にまとめたものです。温かいご指導と叱咤激励を賜った諸先輩、共同研究や有意義なディスカッションをしていただいた多くの方々、そしていつも(研究の)世の辛酸を嘗めつつも励まし合い、ともに戦ってきた(いる)研究室の仲間たちに感謝いたします。

文 献

- Murphy, J.E., Padilla, B.E., Hasdemir, B., Cottrell, G.S., & Bunnett, N.W. (2009) Proc. Natl. Acad. Sci. USA, 106, 17615–17622.
- Grimes, M.L., Zhou, J., Beattie, E.C., Yuen, E.C., Hall, D.E., Valletta, J.S., Topp, K.S., LaVail, J.H., Bunnett, N.W., & Mobley, W.C. (1996) *J. Neurosci.*, 16, 7950–7964.
- Honda, K., Ohba, Y., Yanai, H., Negishi, H., Mizutani, T., Takaoka, A., Taya, C., & Taniguchi, T. (2005) *Nat. Cell Biol.*, 434, 1035–1040.
- Sorkin, A. & von Zastrow, M. (2009) Nat. Rev. Mol. Cell Biol., 10, 1–14.
- 5) Bos, J.L. (1997) Biochim. Biophys. Acta, 1333, M19-M31.
- 6) Downward, J. (1992) Curr. Opin. Genet. Dev., 2, 13-18.
- Voktek, A.B. & Der, C.J. (1998) J. Biol. Chem., 273, 19925– 19928.
- Campbell, S.L., Khosravi-Far, R., Rossman, K.L., Clark, G.J., & Der, C.J. (1998) *Oncogene*, 17(11 Reviews), 1395–1413.
- Cullen, P.J. & Lockyer, P.J. (2002) Nat. Rev. Mol. Cell Biol., 3, 339–348.
- Mochizuki, N., Yamashita, S., Kurokawa, K., Ohba, Y., Nagai, T., Miyawaki, A., & Matsuda, M. (2001) *Nature*, 411, 1065– 1068
- Ohba, Y., Kurokawa, K., & Matsuda, M. (2003) EMBO J., 22, 859–869.

- York, R.D., Molliver, D.C., Grewal, S.S., Stenberg, P.E., McCleskey, E.W., & Stork, P.J. (2000) Mol. Cell. Biol., 20, 8069–8083.
- Choy, E., Chiu, V.K., Silletti, J., Feoktistov, M., Morimoto, T., Michaelson, D., Ivanov, I.E., & Philips, M.R. (1999) *Cell*, 98, 69–80
- Chiu, V.K., Bivona, T., Hach, A., Sajous, J.B., Silletti, J., Wiener, H., Johnson, R.L. 2nd, Cox, A.D., & Philips, M.R. (2002) *Nat. Cell Biol.*, 4, 343–350.
- 15) Bivona, T.G., Perez De Castro, I., Ahearn, I.M., Grana, T.M., Chiu, V.K., Lockyer, P.J., Cullen, P.J., Pellicer, A., Cox, A.D., & Philips, M.R. (2003) *Nature*, 424, 694–698.
- Jura, N., Scotto-Lavino, E., Sobczyk, A., & Bar-Sagi, D. (2006)
 Mol. Cell, 21, 679–687.
- 17) Herrmann, C., Martin, G.A., & Wittinghofer, A. (1995) *J. Biol. Chem.*, **270**, 2901–2905.
- 18) Lemmon, M.A. (2008) Nat. Rev. Mol. Cell Biol., 9, 99-111.
- Vanhaesebroeck, B., Guillermet-Guibert, J., Graupera, M., & Bilanges, B. (2010) Nat. Rev. Mol. Cell Biol., 11, 1–13.
- 20) Penuel, E. & Martin, G.S. (1999) Mol. Biol. Cell, 10, 1693-1703.
- Gupta, S., Ramjaun, A.R., Haiko, P., Wang, Y., Warne, P.H., Nicke, B., Nye, E., Stamp, G., Alitalo, K., & Downward, J. (2007) Cell, 129, 957–968.
- Hu, C.-D., Chinenov, Y., & Kerppola, T.K. (2002) Mol. Cell, 9, 789–798.
- Hu, C.-D. & Kerppola, T.K. (2003) Nat. Biotechnol., 21, 539– 545.
- 24) Tsutsumi, K., Fujioka, Y., Tsuda, M., Kawaguchi, H., & Ohba, Y. (2009) *Cell. Signal.*, **21**, 1672–1679.
- Gruenberg, J. & van der Goot, F.G. (2006) Nat. Rev. Mol. Cell Biol., 7, 495–504.
- Christoforidis, S., Miaczynska, M., Ashman, K., Wilm, M., Zhao, L., Yip, S.C., Waterfield, M.D., Backer, J.M., & Zerial, M. (1999) Nat. Cell Biol., 4, 249–252.
- Bohdanowicz, M., Cosio, G., Backer, J.M., & Grinstein, S. (2010)
 J. Cell Biol., 191, 999–1012.
- Doherty, G.J. & McMahon, H.T. (2009) Annu. Rev. Biochem., 78, 857–902.
- 29) Huotari, J. & Helenius, A. (2011) EMBO J., 30, 3481-3500.
- Parton, R.G. & del Pozo, M.A. (2013) Nat. Rev. Mol. Cell Biol., 14, 98–112.
- Mayor, S. & Pagano, R.E. (2007) Nat. Rev. Mol. Cell Biol., 8, 603–612.
- Rupper, A., Lee, K., Knecht, D., & Cardelli, J. (2001) Mol. Biol. Cell, 12, 2813–2824.
- 33) Posor, Y., Eichhorn-Gruenig, M., Puchkov, D., Schöneberg, J., Ullrich, A., Lampe, A., Müller, R., Zarbakhsh, S., Gulluni, F., Hirsch, E., Krauss, M., Schultz, C., Schmoranzer, J., Noé, F., & Haucke, V. (2013) *Nature*, 499, 1–7.
- Li, G., D'Souza-Schorey, C., Barbieri, M.A., Cooper, J.A., & Stahl, P.D. (1997) J. Biol. Chem., 272, 10337–10340.
- 35) Tall, G.G., Barbieri, M.A., Stahl, P.D., & Horazdovsky, B.F. (2001) *Dev. Cell*, **1**, 73–82.
- Porat-Shliom, N., Kloog, Y., & Donaldson, J.G. (2008) Mol. Biol. Cell, 19, 765–775.
- 37) Sasaki, T., Irie-Sasaki, J., Jones, R.G., Oliveira-dos-Santos, A.J., Stanford, W.L., Bolon, B., Wakeham, A., Itie, A., Bouchard, D., Kozieradzki, I., Joza, N., Mak, T.W., Ohashi, P.S., Suzuki, A., & Penninger, J.M. (2000) Science, 287, 1040–1046.
- Araki, N., Johnson, M.T., & Swanson, J.A. (1996) J. Cell Biol., 135, 1249–1260.
- Pacold, M.E., Suire, S., Perisic, O., Lara-Gonzalez, S., Davis,
 C.T., Walker, E.H., Hawkins, P.T., Stephens, L., Eccleston, J.F.,

- & Williams, R.L. (2000) Cell, 103, 931-943.
- Watanabe, T., Watanabe, S., & Kawaoka, Y. (2010) Cell Host Microbe, 7, 427–439.
- Samson, M.L., Pizzorno, A., Abed, Y., & Boivin, G. (2013) *Antiviral Res.*, 98, 174–185.
- Ehrhardt, C., Marjuki, H., Wolff, T., Nurnberg, B., Planz, O., Pleschka, S., & Ludwig, S. (2006) *Cell. Microbiol.*, 8, 1336–1348.
- 43) Ehrhardt, C. & Ludwig, S. (2009) Cell. Microbiol., 11, 863-871.
- 44) Hale, B.G., Jackson, D., Chen, Y.-H., Lamb, R.A., & Randall, R.E. (2006) *Proc. Natl. Acad. Sci. USA*, 103, 14194–14199.
- Li, Y., Anderson, D.H., Liu, Q., & Zhou, Y. (2008) J. Biol. Chem., 283, 23397–23409.
- 46) Bergmann, M., Romirer, I., Sachet, M., Fleischhacker, R., Garcia-Sastre, A., Palese, P., Wolff, K., Pehamberger, H., Jakesz, R., & Muster, T. (2001) *Cancer Res.*, 61, 8188–8193.
- Doxsey, S.J., Brodsky, F.M., Blank, G.S., & Helenius, A. (1987)
 Cell, 50, 453–463.
- Sieczkarski, S.B. & Whittaker, G.R. (2002) J. Virol., 76, 10455– 10464.
- Fujioka, Y., Tsuda, M., Hattori, T., Sasaki, J., Sasaki, T., Miyazaki, T., & Ohba, Y. (2011) PLoS ONE, 6, e16324.
- 50) de Vries, E., Tscherne, D.M., Wienholts, M.J., Cobos-Jiménez, V., Scholte, F., García-Sastre, A., Rottier, P.J.M., & de Haan, C.A.M. (2011) PLoS Pathog., 7, e1001329.
- 51) König, R., Stertz, S., Zhou, Y., Inoue, A., Hoffmann, H.H., Bhattacharyya, S., Alamares, J.G., Tscherne, D.M., Ortigoza, M.B., Liang, Y., Gao, Q., Andrews, S.E., Bandyopadhyay, S., De Jesus, P., Tu, B.P., Pache, L., Shih, C., Orth, A., Bonamy, G., Miraglia, L., Ideker, T., García-Sastre, A., Young, J.A.T., Palese, P., Shaw, M.L., & Chanda, S.K. (2009) Nature, 463, 813–817.
- Ueda, M., Daidoji, T., Du, A., Yang, C.S., Ibrahim, M.S., Ikuta, K., & Nakaya, T. (2010) J. Virol., 84, 3068–3078.
- Hartshorn, K., Collamer, M., Auerbach, M., Myers, J., Pavlotsky,
 N., & Tauber, A. (1988) J. Immunol., 141, 1295–1301.
- 54) Zhukovsky, M.A., Markovic, I., & Bailey, A.L. (2007) Arch. Biochem. Biophys., 465, 101–108.
- Vigil, D., Cherfils, J., Rossman, K.L., & Der, C.J. (2010) Nat. Rev. Cancer, 10, 842–857.
- Nagai, T., Yamada, S., Tominaga, T., Ichikawa, M., & Miyawaki,
 A. (2004) Proc. Natl. Acad. Sci. USA, 101, 10554–10559.
- Stone, J.C., Ebinu, J.O., Bottorff, D.A., Chan, E.Y.W., Stang,
 S.L., & Dunn, R.J. (1998) Science, 280, 1082–1086.
- 58) Kawasaki, H., Springett, G.M., Toki, S., Canales, J.J., Harlan, P., Blumenstiel, J.P., Chen, E.J., Bany, I.A., Mochizuki, N., Ashbacher, A., Matsuda, M., Housman, D.E., & Graybiel, A.M. (1999) Proc. Natl. Acad. Sci. USA, 96, 318–318.
- Yamashita, S., Mochizuki, N., Ohba, Y., Tobiume, M., Okada, Y., Sawa, H., Nagashima, K., & Matsuda, M. (2000) *J. Biol. Chem.*, 275, 25488–25493.
- Chen, C. & Zhuang, X. (2008) Proc. Natl. Acad. Sci. USA, 105, 11790–11795.
- He, Z., Fan, J., Kang, L., Lu, J., Xue, Y., Xu, P., Xu, T., & Chen, L. (2008) Traffic, 9, 910–923.
- 62) Kabayama, H., Nakamura, T., Takeuchi, M., Iwasaki, H., Taniguchi, M., Tokushige, N., & Mikoshiba, K. (2009) *Mol. Cell. Neurosci.*, **40**, 27–38.
- 63) Wu, X.-S., McNeil, B.D., Xu, J., Fan, J., Xue, L., Melicoff, E., Adachi, R., Bai, L., & Wu, L.-G. (2009) *Nat. Neurosci.*, 12, 1003–1010.
- 64) Etienne-Manneville, S. & Hall, A. (2002) Nature, 420, 629-635.
- Norman, K.R., Fazzio, R.T., Mellem, J.E., Espelt, M.V., Strange,
 K., Beckerle, M.C., & Maricq, A.V. (2005) *Cell*, 123, 119–132.

- Yoshizaki, H., Ohba, Y., Kurokawa, K., Itoh, R.E., Nakamura, T., Mochizuki, N., Nagashima, K., & Matsuda, M. (2003) *J. Cell Biol.*, 162, 223–232.
- Cook, D.R., Rossman, K.L., & Der, C.J. (2014) Oncogene, 33, 4021–4035.
- 68) Ying, Z.K., Giachini, F.R.C., Tostes, R.C., & Webb, R.C. (2009) Arterioscler. Thromb. Vasc. Biol., 29, 1657–1663.
- Kim, T.-J., Seong, J., Ouyang, M., Sun, J., Lu, S., Hong, J.P., Wang, N., & Wang, Y. (2009) J. Cell. Physiol., 218, 285–293.
- 70) Chong, L.D., Traynor-Kaplan, A., Bokoch, G.M., & Schwartz, M.A. (1994) *Cell*, **79**, 507–513.
- 71) De Lange, G., Birk, M., Boersma, D., Dercksen, J., Dmitriev, P., Ermakov, A.B., Filippenko, L.V., Golstein, H., Hoogeveen, R.W.M., de Jong, L., Khudchenko, A.V., Kinev, N.V., Kiselev, O.S., van Kuik, B., de Lange, A., van Rantwijk, J., Selig, A.M., Sobolev, A.S., Torgashin, M.Y., de Vries, E., Wagner, G., Yagoubov, P.A., & Koshelets, V.P. (2002) J. Cell. Biochem., 226, 10455–10464.
- Roth, M.G., Padron, D., Wang, Y.J., Yamamoto, M., & Yin, H. (2003) J. Cell Biol., 162, 693-701.
- Horowitz, L.F., Hirdes, W., Suh, B.-C., Hilgemann, D.W., Mackie, K., & Hille, B. (2005) J. Gen. Physiol., 126, 243–262.

著者寸描 ■

●藤岡 容一朗(ふじおか よういちろう)



北海道大学大学院医学研究科特任助教. 博士(学術).

■略歴 1979年東京都に生る. 2003年東北大学工学部卒業. 08年東京大学大学院総合文化博士課程修了. 08年より北海道大学大学院医学研究科にて博士研究員,11年より学振特別研究員 (PD). 14年より現職.

■研究テーマと抱負 生きた細胞においてシグナル伝達を可視化しています.面白いと自分で思えるのはもちろん,他の研究者だけでなく一般の方にも面白いと思ってもらえるような研究をしていきたいです.

■ウェブサイト http://cp.med.hokudai.ac.jp

■趣味 サッカー.

●大場 雄介 (おおば ゆうすけ)



北海道大学大学院医学研究科教授. 博士 (医学).

■略歴 1970年北海道に生る.96年北海道大学医学部卒業.2000年同大学院医学研究科修了.国際医療センター研究所(流動研究員),阪大微研(助手),東大院医(助手),北大院医(准教授)を経て12年より現職.01~05年JSTさきがけ研究員(兼任).

■研究テーマと抱負 細胞内シグナル伝達をイメージングで可 視化し、細胞機能発現のメカニズムや生命のしくみを明らかに していきたい。また、自身が行った研究によって1ページ、い や1行でもいいので、教科書を書き換えるような成果を出した い。

■ウェブサイト http://cp.med.hokudai.ac.jp

■趣味 音楽鑑賞、スポーツ観戦、ドライブ.