



九州大学広報室 〒819-0395 福岡市西区元岡 744 TEL:092-802-2130 FAX:092-802-2139 Mail:koho@jimu.kyushu-u.ac.jp URL:https://www.kyushu-u.ac.jp

PRESS RELEASE (2021/06/23)

発達期に特定の樹状突起が選択的に強化される仕組みを解明 〜分泌タンパク質 BMP と神経伝達物質の共入力が鍵〜

九州大学大学院医学研究院の今井猛教授、医学系学府博士課程の藍原周平元大学院生、藤本聡 志助教、坂口理智元大学院生の研究グループは、匂いの情報処理を司る嗅球の神経細胞、僧帽細 胞をモデルとして、発達期に特定の樹状突起が選択的に強化される分子機構を解明しました。

脳の神経回路を構成する神経細胞は、樹状突起と呼ばれる神経突起を介して情報を入力します。神経細胞に正しい情報のみを入力するには、発達期に樹状突起が正しく配線される必要があります。匂いの情報処理に関わる嗅球の僧帽細胞と呼ばれる神経細胞は、出生直後までに樹状突起を複数伸ばします。その後、生後発達期にはそのうちの 1 つだけを強化し、その他を刈り込むことで正しい配線を獲得します。しかしながら、僧房細胞がどのようにして正しい接続とそれ以外を区別し、樹状突起の選択的な強化・刈り込みを行っているのかはわかっていませんでした。本研究では、BMPR-2 と呼ばれる細胞表面分子が樹状突起の選択的強化・刈り込みの鍵となっていることを明らかにしました。BMPR-2 は、BMP という分泌タンパク質があるときには神経伝達物質グルタミン酸のシグナルが入力されるようにし、樹状突起内のアクチン細胞骨格系の強化を促します。これにより、樹状突起は安定化され、シナプスの形成が促進されます。一方で、BMP がないときにはグルタミン酸による入力の情報が遮断され、下流に伝わらないため、逆に樹状突起の刈り込みが促進されます。ひとたび樹状突起が強化されると、強化するためのシグナルがますますたくさん入るようになるため、より強固な樹状突起が作られます。

本研究では嗅球の僧帽細胞をモデルとして研究を行いましたが、BMPR-2 は大脳皮質におけるシナプス形成や、神経発達障害のひとつである脆弱 X 症候群との関連も指摘されています。今回の発見が神経発達障害の発症メカニズムの理解に貢献することが期待されます。

本研究は JST さきがけ、CREST、新学術領域研究「スクラップ&ビルドによる脳機能の動的制御」、日本学術振興会(JSPS)科学研究費補助金、持田記念医学薬学振興財団、上原記念生命科学財団の助成によって行われました。本成果は、令和3年6月22日(火)(米国時間)に米国のオンライン科学雑誌『Cell Reports』に掲載され、表紙を飾りました。本研究は九州大学および理化学研究所多細胞システム形成研究センター(当時)にて実施されました。

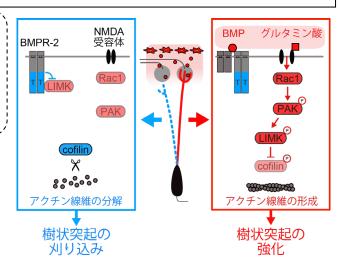
研究者からひとこと:発達期の神経細胞は、 自発的に正しい標的を判断してつながりを 作ります。ここで間違ったつながりを作っ てしまうと精神疾患の原因にもなります。 この不思議で重要な謎を解き明かすために 日々研究をしています。



藍原元大学院生



今井教授



(図 1) BMP という分泌タンパク質と神経伝達物質グルタミン酸の入力が両方ある時のみ、細胞内で細胞の骨組みであるアクチン線維が形成され、樹状突起が強化される(右)。 逆に入力が無いときはアクチン線維が分解され樹状突起の刈り込みにつながる(左)。

■背 景

動物は感覚器官(目や鼻など)で受け取った外界の情報を神経細胞において電気信号へと変換します。この電気信号は神経伝達物質を介して脳内の神経細胞へと次々に伝達されます。脳内の神経細胞は樹状突起と呼ばれる突起から情報を入力し、軸索と呼ばれる突起を用いて情報を出力します。樹状突起と軸索を介して情報が神経細胞間を次々とリレーされていくことで、脳は外界の情報を知覚し、行動へとつなげることができます。適切な情報処理を行う上では、樹状突起と軸索の適切な配線が重要です。例えば匂い情報を司る脳部位、嗅球に存在する僧房細胞と呼ばれる神経細胞は、主樹状突起と呼ばれる太い樹状突起を1つだけ伸ばし、1種類の嗅覚受容体(匂いセンサー)の情報のみを入力しています。ここで、もし複数の主樹状突起がつくられてしまうと、僧帽細胞には複数の匂いの情報が入力してしまうこととなり、情報が混線してしまうことになります(図2)。従って、僧帽細胞においては、主樹状突起を1つだけ配線することが重要です。

しかしながら、このような神経細胞の配線は生まれながらにして備わっている訳ではありません。成長に伴って接続様式を変えていくことで、最終的に正しい回路が作られます。特に生後発達期においては、一旦作られた神経細胞の接続が大きく再編成されることが知られています。例えば、僧帽細胞においては、生後直後までに樹状突起を複数伸ばします。その後の生後発達の過程では、これらの樹状突起の再編成が生じ、特定の樹状突起を強化しつつ、残りの樹状突起の刈り込みを行うことで、最終的に太い主樹状突起を1本のみ形成します。従って、樹状突起の再編成が正しい回路を作るための鍵となっていますが、その仕組み、すなわち「どのようにして正しい樹状突起を選んで強化しつつ、それ以外の突起を刈り込むのか」、はほとんどわかっていませんでした。そこで私たちはこの僧房細胞をモデルとして、樹状突起の再編成の仕組みを調べました。

■研究手法と成果

初めに、樹状突起の再編成に関わる分子を特定するため、CRISPR/Cas9(※1)と子宮内電気穿孔法(※2)という手法を用いました。CRISPR/Cas9 は 2020 年にノーベル化学賞を受賞した技術であり、近年遺伝子を簡便に編集できる手段として広く使われています。本研究では遺伝子機能を欠損(=ノックアウト)させる手段として CRISPR/Cas9 を利用しました。CRISPR/Cas9 に必要な遺伝子を子宮内電気穿孔法で胎児の神経幹細胞(※3)に導入することで、一つ一つ遺伝子の機能を破壊し、どの遺伝子が樹状突起の再編成に関わっているのかをスクリーニングしました。その結果、分泌タンパク質 BMP(※4)の受容体である BMPR-2 が樹状突起の再編成に関わっていることがわかりました(図3)。次に BMPR-2 の細胞内シグナル伝達経路の詳細を調べた結果、BMPR-2 の細胞内ドメイン尾部が関わっていることがわかりました。BMP がないときには、LIMK というタンパク質 が BMPR-2 の尾部によって常時抑制されており、BMP が BMPR-2 に結合したときにだけこの抑制が解除されることがわかりました(図4)。

しかしながら、LIMK は抑制解除されただけでは不十分で、樹状突起の形態を変化させるには別のシグナルによる積極的な活性化が必要です。LIMK は樹状突起から神経伝達物質グルタミン酸の入力が入ると活性化され、アクチン線維(※5)の形成を促進することが知られていたため、その可能性について検討しました。遺伝子操作(※6)や FRET イメージング(※7)、アクチン線維の可視化を用いた実験の結果、グルタミン酸受容体の1種である NMDA 型受容体からの入力が、細胞内分子 Rac1、PAK を介して LIMK を活性化させること(図5A)、さらに、このシグナルがアクチン線維の形成を促進することがわかりました。アクチン線維の形成は BMP の入力を遮断すると生じないこともわかりました。アクチン線維の形成が樹状突起の強化につながると考えられます(図5B)。

これまでの結果から、①BMPR-2 が BMPを受け取ることで、LIMK の抑制が解除され、②グルタミン酸の入力によって LIMK が活性化、③活性化された LIMK がアクチン線維の形成を促進することで樹状突起の強化につながる、ということがわかりました。これらは樹状突起の強化には BMP かグルタミン酸のどちらかだけでなく、その 2 つの入力が共に必要であるということを意味します。たとえて言えば、グルタミン酸による入力は樹状突起強化のためのアクセルとして働いており、BMPR-2 はそのシグナルを細胞内に伝えるためのクラッチとしての役割を果たしていると言えます。BMP が嗅球表面から分泌されているという実験結果や、グルタミン酸が嗅球表層に存在する糸球体というところで分泌されることを考慮すると、嗅球表層まで伸びた樹状突起でのみアクセルとクラッチが入り、樹状突起が強化され、それ以外の樹状突起が刈り込まれるようになっていると考えられます。実際にアクチン線維の形成が嗅球表層の糸球体内部でのみ促進されていることが観察されました(図6)。また、BMP とグルタミン酸の共入力によりシナプス(※8)形成が促進されることもわかりました。神経伝達物質グルタミン酸の入力はシナプスでのみ生じるため、その数が増えれば増えるほど樹状突起がますます強化されるという正のフィードバックが起こり、ひとたび強化された樹状突起は一層強化されるものと考えられます。

■今後の期待

生後発達期において特定の樹状突起を強化し、それ以外の樹状突起を刈り込む「再編成」という現象は脳内の多くの神経細胞で知られていましたが、その仕組みはわかっていませんでした。本研究では、グルタミン酸

入力による樹状突起強化の「アクセル」シグナルに対し、BMPR-2 がクラッチとしての役割を果たし、両者の共入力によって初めて樹状突起の強化が生じることが明らかになりました。このように複数のシグナルの共入力によって樹状突起が強化されることは、適切な配線を保証するうえで普遍的な仕組みである可能性があります。今後、本研究結果を足掛かりに、他の神経細胞でも同様の仕組みが発見されることが期待されます。

また正常な神経回路発達機構の解明により、その仕組みに異常が生じた際の疾患の理解も進むと考えられます。BMPR-2 は神経発達障害の一種である脆弱 X 症候群における神経回路異常の一因となっていることが知られています。さらに BMP や LIMK が大脳皮質および海馬でシナプス形成に関わっていることも知られています。今後本研究で得られた知見が、新たな神経発達障害発症メカニズムの理解およびその治療法開発に貢献することが期待されます。

■本研究について

本研究は、JST さきがけ、CREST、新学術領域研究「スクラップ&ビルドによる脳機能の動的制御」(JP16H06456)、日本学術振興会(JSPS)科学研究費補助金(JP23680038, JP15H05572, JP15K14336, JP16K14568, JP16H06456, JP17H0626, JP15K18353)、持田記念医学薬学振興財団、上原記念生命科学財団の助成によって行われました。また、本研究は九州大学および理化学研究所多細胞システム形成研究センター(当時)にて実施されました。

■用語解説

(X1)CRISPR/Cas9:

元々は細菌の免疫機構として発見された。細菌はウイルスが侵入してきた時に、ウイルス遺伝子の一部を自身のゲノム(CRISPR領域)に保存する。2回目のウイルス侵入時は保存されたウイルス遺伝子の配列を使うことで、ウイルス遺伝子を外部からの侵入者として認識。Cas9 タンパクによりそのウイルス遺伝子を切断することで、ウイルスの増殖を防ぐ。狙った遺伝子を特異的に切断する能力を利用して、近年遺伝子編集ツールとして利用されている。この技術を開発したシャルパンティエ博士とダウドナ博士は 2020 年にノーベル化学賞を受賞した。

(※2) 子宮内電気穿孔法:

脳に存在する神経幹細胞に遺伝子を導入する技術。特定の神経細胞に対して、容易に遺伝子操作を行うことができる。

(※3) 神経幹細胞:

神経細胞の元となる細胞。多くの神経幹細胞は胎児期に分裂し、神経細胞を生み出す。

(※4) 分泌タンパク BMP:

細胞内で産生され、細胞外に分泌されるタンパクを分泌タンパク質と呼ぶ。BMP(Bone Morphogenetic Protein; 骨形成タンパク質)は、当初骨の形成を促進するタンパク質として発見されたが、その後、胎生期の体軸形成や細胞運命決定など、様々な機能を有していることが後にわかった。

(※5) アクチン線維:

細胞骨格の 1 種。アクチン線維とは単量体の球形アクチンがいくつもつながってできた線維状のものを指す。

(※6) 遺伝子操作:

外部からDNAや遺伝子などを細胞に導入することで、ゲノム配列やタンパク質の発現を操作すること。 CRISPR/Cas9 も含まれる。本研究では CRISPR/Cas9 による遺伝子ノックアウトに加え、特定遺伝子(LIMK1 など;図4~6参照)を子宮内電気穿孔法により細胞内に導入し、そのタンパク質を発現させた。

(※7) FRET イメージング:

FRET(Förster Resonance Energy Transfer)、日本語でフェルスター共鳴エネルギー移動と呼ばれる。特定の 2 種類の蛍光分子が近傍にある状態で、短波長側の蛍光分子の励起光を当てると、励起されたエネルギーが 長波長側の蛍光分子に移動し、長波長側の励起光が放出される現象のこと。これを利用したセンサーを FRET センサー、イメージング手法を FRET イメージングと呼ぶ。一般的に、タンパク質の活性変化には構造変化を伴う。従って、この時に構造的に近づいたり離れたりする位置に蛍光タンパク質を結合させておくと、活性の変化を FRET シグナルとして検出することができる。本研究ではRac1の活性化やアクチン線維形成を計測するために利用。

(※8) シナプス:

神経細胞間をつないで情報の伝達を行うための構造をシナプスと呼ぶ。シナプスにおいては、軸索からの情報が神経伝達物質(グルタミン酸など)により出力され、これが樹状突起によって受け取られる。シナプス形成に異常があると精神遅滞や自閉症、統合失調症などの精神疾患につながる。

■論文情報

タイトル: BMPR-2 gates activity-dependent stabilization of primary dendrites during mitral cell remodeling

(BMPR-2 は僧房細胞のリモデリングにおける神経活動依存的な樹状突起安定化を制御する)

著 者: 藍原周平、藤本聡志、坂口理智、今井猛

掲載誌: Cell Reports

D O I: https://doi.org/10.1016/j.celrep.2021.109276

■お問い合わせ

<研究に関するお問い合わせ>

九州大学大学院医学研究院 教授 今井 猛

Mail: imai.takeshi.457@m.kyushu-u.ac.jp

<報道に関するお問い合わせ>

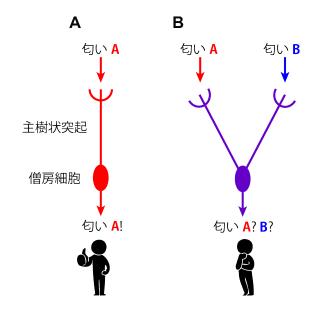
九州大学広報室

TEL:092-802-2130 FAX:092-802-2139

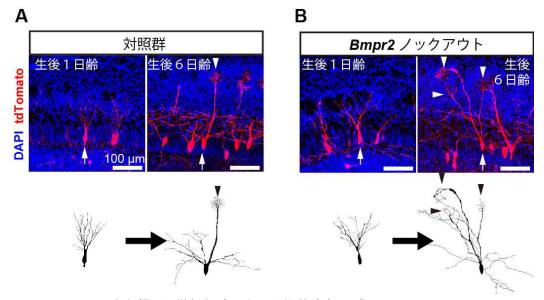
Mail:koho@jimu.kyushu-u.ac.jp

理化学研究所 広報室 Mail:ex-press@riken.jp

■参考図

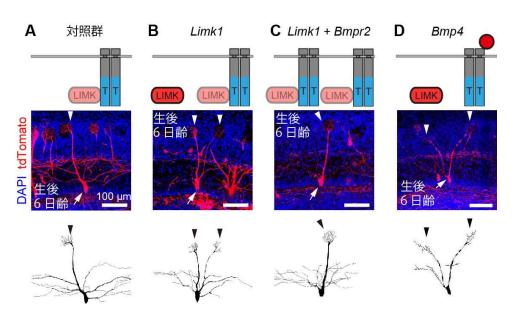


(図2) 僧房細胞の主樹状突起を介した匂い情報入力 (A)正常な僧房細胞は1つの主樹状突起を介して、1種類の嗅覚受容体(匂いセンサー)の情報のみを受け取る。これが匂い識別の基礎となっている。(B)もし、僧帽細胞が間違って複数の主樹状突起を形成してしまうと、1つの僧房細胞に複数の匂い情報が入力されてしまうため、匂いの識別ができなくなってしまう。このように樹状突起の正しい配線は感覚情報の精緻な識別に必要である。



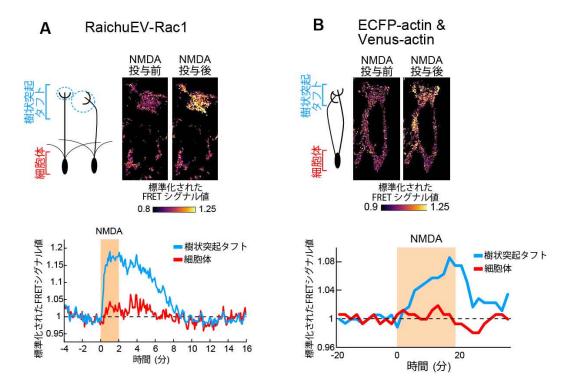
(図3) BMPR-2 を欠損した僧帽細胞における樹状突起形成

(A)通常、僧房細胞は複数の樹状突起を嗅球表面(写真上方向)に伸ばすが、生後6日齢までには1つの主樹状突起(矢頭)のみを持つようになる。(B)CRISPR/Cas9を用いてBMPR-2遺伝子を欠損させると、成長後も複数の主樹状突起をもつ僧房細胞が多くみられるようになる。個々の僧房細胞の形態を抽出して下に示す。



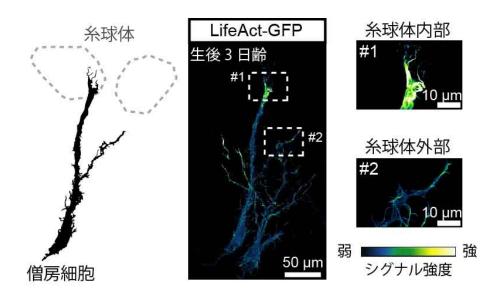
(図4) BMPR-2 は BMP がない状態では LIMK を抑制する

(A)生後6日齢の正常な僧房細胞。ほとんどの樹状突起でBMPR-2がLIMKを抑制するため、主樹状突起は1つしか形成されない。(B)LIMK1を過剰発現させた僧房細胞。BMPR-2で過剰量のLIMKを抑制しきれず、複数の主樹状突起ができてしまう。(C)LIMK1に加えてBMPR-2を過剰発現させた僧房細胞。過剰量のLIMKは過剰量のBMPR-2により抑制されるため、主樹状突起は1つだけ生じる。(D)BMPの1種であるBMP4を過剰発現させた僧房細胞。全ての樹状突起で分泌されたBMP4がBMPR-2に結合するため、LIMKの抑制が解除され、複数の主樹状突起が形成される。



(図5) Rac1 とアクチンの FRET イメージング

(A) RaichuEV-Rac1 という Rac1 FRET センサーを用いた Rac1 の活性計測。グルタミン酸受容体の 1 種である NMDA 型受容体に特異的に作用する NMDA を投与すると、樹状突起の房(タフト)部分で FRET シグナルが上昇、つまり Rac1 が活性化されていることを示す。上段では、明るい色ほど Rac1 が活性化していることを示す。下段に FRET シグナルの時間変化を示している。(B) アクチン線維形成の FRET イメージング。 NMDA 投与により FRET シグナルが上昇、つまりアクチンが重合してアクチン線維を形成していることを示す。これらの結果から、NMDA 受容体の活性化により、Rac1 の活性化や、アクチン線維の形成が生じることがわかった。 Rac1 が PAK を介して LIMK を活性化すること、また LIMK が cofilin というタンパクを抑制することでアクチン線維形成を促進するという過去の知見と合わせて、NMDA 受容体→Rac1→PAK→LIMK→cofilin→アクチン線維形成というシグナル伝達経路が明らかになった。



(図6) アクチン線維が糸球体内で形成されている例

この図では LifeAct というアクチン線維に結合するタンパク質に、蛍光タンパク質である GFP が結合したものを 僧房細胞に導入した。アクチン線維が細胞内のどこに多くあるかが、GFP の蛍光によって可視化されている。 シナプスが作られる場である、糸球体まで伸びている樹状突起では LifeAct のシグナルが強い一方、糸球体の 手前までしか伸びていない樹状突起では LifeAct のシグナルが弱いことがわかる。