



北海道大学
HOKKAIDO UNIVERSITY



令和5年12月6日

科学技術振興機構（JST）

Tel:03-5214-8404（広報課）

北海道大学

Tel:011-706-2610

（社会共創部広報課）

微生物化学研究所

Tel:03-3441-4173

（知的財産情報部）

東京工業大学

Tel:03-5734-2975（広報課）

オートファゴソームを柔軟な網で覆うように形作る仕組み ～オートファジーを特異的に制御する薬剤開発に道～

ポイント

- オートファジーにおいて、細胞内の分解対象を包み込むための袋状の脂質膜（オートファゴソーム）がどのように形作られるかは分かっていなかった。
- オートファゴソームが作られる際、 Atg8 とその修飾反応（脂質化反応）を担う $E1-E2-E3$ 酵素群が膜上で高次複合体を形成し、膜を嵌入（かんにゅう）して形を作ることを明らかにした。
- オートファゴソームの形を作る新たな仕組みが明らかになり、オートファジーを特異的に制御する薬剤の開発へつながることが期待される。

JST 戰略的創造研究推進事業において、北海道大学の野田 展生 教授（微生物化学研究所 特任研究員）、微生物化学研究所の丸山 達朗 上級研究員、モハメド ジャハンギル アラム 博士研究員らは東京工業大学の中戸川 仁 教授のグループと共同で、オートファゴソーム^{注1)}を形作るのに必要な膜嵌入過程を試験管内で再構成することに初めて成功し、この過程がオートファジーにおいて中心的に働くたんぱく質 Atg8 とその脂質化反応を行う酵素群が担うことを明らかにしました。

オートファジーは、細胞内の有害あるいは不要なものを分解し再利用する仕組みの一つです。これまでに Atg8 とその脂質化を担う $E1$ 、 $E2$ 、 $E3$ 酵素群がオートファジーにおいて中心的な役割を果たすことが分かっていましたが、オートファゴソーム形成、特にその形を作る過程に果たす役割はよく分かっていませんでした。

本研究グループは、脂質化した Atg8 と $E1-E2-E3$ 酵素群が全てそろった時に膜が嵌入することを試験管内の実験で発見しました。このとき、これらたんぱく質は天然変性領域^{注2)}を介して、膜上で柔軟な高次複合体を形成することを高速原子間力顕微鏡^{注3)}および核磁気共鳴法^{注4)}による解析で明らかにしました。さらにこれまで細胞内局在が不明であった $E1$ 酵素も、 Atg8 および $E2$ 、 $E3$ 酵素とともにオートファゴソーム形成中の膜に局在することを酵母の実験で確かめました。以上の結果から、これらたんぱく質は協力してオートファゴソームを形作る過程に働くことが分かりました。

本研究によりオートファゴソーム形成の新たな仕組みが明らかになり、今後、オート

ファジーを特異的に制御する薬剤の開発につながることが期待されます。

本研究成果は、2023年12月6日（英国時間）に英國科学誌「Nature Structural & Molecular Biology」のオンライン版で公開されます。

本成果は、以下の事業・研究領域・研究課題によって得られました。

戦略的創造研究推進事業 チーム型研究（CREST）

研究領域：「細胞内現象の時空間ダイナミクス」

（研究総括：遠藤 斗志也 京都産業大学 生命科学部 教授）

研究課題名：「多階層高次構造体群が駆動するオートファジーダイナミクス」（JPMJCR20E3）

研究代表者：野田 展生（北海道大学 遺伝子病制御研究所 教授）

研究期間：令和2年12月～令和8年3月

CREST「細胞内現象の時空間ダイナミクス」領域では、超分子複合体からオルガネラ、非膜オルガネラに至る細胞内の高次構造体の微小空間でのダイナミクスを観察・計測し、その機能相関を解析することにより細胞の統合的理解を目指します。

上記研究課題では、細胞が自身の一部を分解して再利用する基本的な生命現象の1つであるオートファジーについて、その諸過程を必要最小限の因子を用いて試験管内で再現するとともに、高速原子間力顕微鏡、核磁気共鳴法、電子顕微鏡、蛍光イメージングなどの手法を駆使して、メカニズムの解明に取り組んでいます。

<研究の背景と経緯>

オートファジーは細胞内の主要な分解経路であり、有害なたんぱく質凝集体や傷ついたミトコンドリアなどの分解を通して、細胞の恒常性維持に働いています。そしてオートファジーの異常は神経変性疾患やがんなど、重篤な疾病を引き起こすことが知られています。したがって、オートファジーは、生体にとって極めて基本的かつ重要な現象であり、その仕組みを知ることは疾病の治療や予防法の開発のために欠かせません。

オートファジーでは、オートファゴソームと呼ばれる脂質膜の袋を新たに作り出し、分解対象を包み込んでリソソームへと運び、分解します（図1 a）。オートファゴソームの新生はオートファジーにおける最も特徴的かつ基本的な過程であり、多くのA_{t g}たんぱく質^{注5)}が担っています。オートファゴソームは隔離膜と呼ばれる前駆体膜が内部へと膜嵌入を起こすことで形作られます。しかしこの成形過程がどのような仕組みで起きるのか、A_{t g}たんぱく質がそれに対してどのような役割を担うのかは分かっていませんでした。

A_{t g}8は、他のいくつかのA_{t g}たんぱく質が触媒する脂質化反応によって、膜を構成するリン脂質の1つであるホスファチジルエタノールアミンと共有結合を形成し、隔離膜やオートファゴソームに局在します（図1 b）。この脂質化反応はユビキチン化反応^{注6)}に類似しており、E1酵素はA_{t g}7、E2酵素はA_{t g}3、E3酵素はA_{t g}12-A_{t g}5-A_{t g}16複合体であることが知られています。A_{t g}8の脂質化反応は試験管内において再構成することが可能であり、数多くの研究グループが脂質化A_{t g}8の機能を試験管内で調べてきました。これまでに本研究グループは脂質化A_{t g}8が膜摂動活性^{注7)}をもっており、この活性はオートファゴソームを効率良く作るのに重要であることを示してきました。しかし、それ単体では膜嵌入を起こす活性は確認できず、オートファゴソームの成形過程に対する脂質化A_{t g}8の役割は不明なままでした。このときの試験管内の再構成は部分的であったため、A_{t g}8脂質化反応の構成要素を完全に再現したときに、どのような活性を示すのか検証する必要がありました。

<研究の内容>

オートファゴソーム前駆体である隔離膜は非球状であるため、本研究グループは隔離膜に形状が近い扁長（へんちょう）の巨大人工脂質膜を調製し、それに対しA_{t g}8の脂質化反応を行い、膜の形態へ及ぼす影響を共焦点顕微鏡にて調べました。その結果、E1-E2-E3酵素群を全て含めた場合、脂質化A_{t g}8の形成に伴って、扁長の脂質膜の一部が内部へと嵌入することを見出しました（図1 c）。そこで脂質化反応中のE1-E2-E3酵素群の局在を調べた結果、まず脂質化A_{t g}8とE2（A_{t g}3）がほぼ同時に膜上に局在し、次いでE1（A_{t g}7）、最後にE3（A_{t g}12-A_{t g}5-A_{t g}16）が局在することが新たに分かりました。次に、この脂質化A_{t g}8とE1-E2-E3酵素群の集合体を高速原子間力顕微鏡にて観察しました。その結果、脂質化A_{t g}8とE1-E2-E3酵素群の集合体は、膜の表面を覆うように網目状の高次複合体（膜複合体と呼ぶ）を形成していることが明らかになりました（図2 a）。膜複合体の網目構造は形を柔軟に変えており、構造的柔軟性が高いことも分かりました。

次に、脂質化A_{t g}8とE1-E2-E3酵素群の柔軟な膜複合体がどのような相互作用を介して形成されるのかを、共焦点顕微鏡および核磁気共鳴法による解析にて調べまし

た。その結果、E 1 と E 2 に含まれる天然変性領域を介して A_tg 8 と E 1-E 2-E 3 酵素群が互いに弱く相互作用していること、E 3 酵素を構成する A_tg 16 が脂質膜と相互作用していることが明らかになりました（図 2 b）。このような柔軟性の高い構造領域を介して複数の弱い相互作用を形成しているために、膜複合体は柔軟であると考えられます。

さらに、これまで明らかになっていなかった E 1 の酵母細胞内の局在を蛍光顕微鏡にて調べました。その結果、E 1 は隔離膜上の A_tg 8 と共に局在することが明らかになりました。これまでに E 2 と E 3 も隔離膜上の A_tg 8 と共に局在することが報告されていることから、細胞内においても A_tg 8 と E 1-E 2-E 3 酵素群が隔離膜上で膜複合体を形成していることが示唆されます。

以上の結果から、E 1-E 2-E 3 酵素群は脂質化 A_tg 8 を作る酵素として働くだけでなく、脂質化 A_tg 8 とともに網目状の柔軟な膜複合体を形成して、膜嵌入を引き起こすことが明らかになりました。この活性により、オートファゴソーム成形過程に必須な膜嵌入が促進され、オートファゴソーム形成が進むと考えられます。

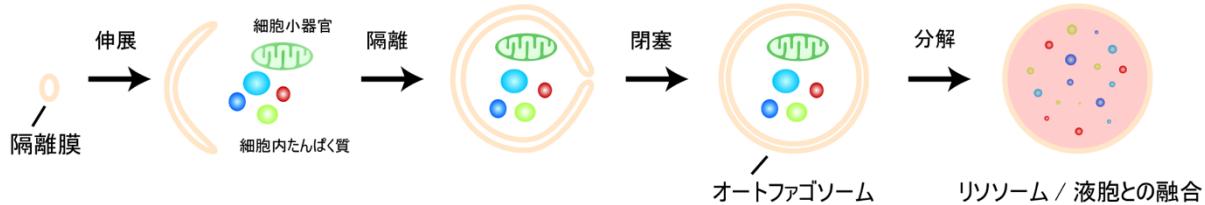
＜今後の展開＞

本研究は、オートファゴソームの成形過程を試験管内で再構成することに初めて成功しました。細胞内では脂質化 A_tg 8 と E 1-E 2-E 3 酵素群に加えて多数の他の A_tg たんぱく質もともに脂質膜に作用することで、オートファゴソームが完成します。脂質膜環境において全ての A_tg たんぱく質群がどのように協調して働くのかを明らかにすることで、オートファゴソーム形成の全過程（図 1 a）の分子機構の理解につながることが期待されます。

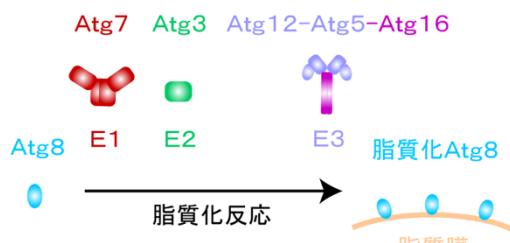
オートファゴソーム形成はオートファジーの最も基本的かつ重要な過程であり、その理解を深めることは、オートファジーを人工的かつ高度に制御するためには不可欠です。本研究で確立した試験管内での活性測定系は、オートファジー制御化合物の活性評価に応用可能であり、オートファジーに関連したさまざまな疾病の治療や予防法の開発研究の促進にも寄与することが期待されます。

<参考図>

(a)



(b)



(c)

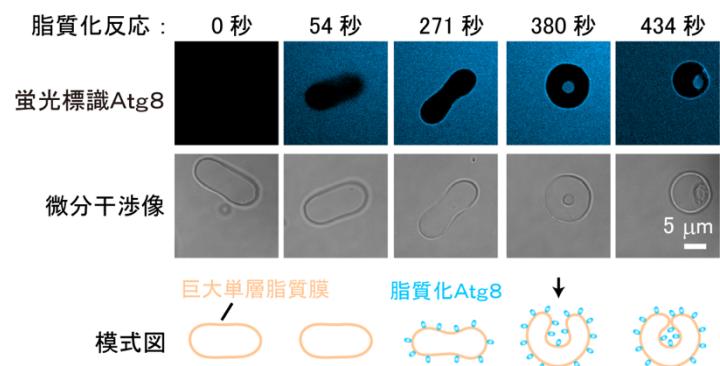


図1 Atg8-E1-E2-E3による膜嵌入

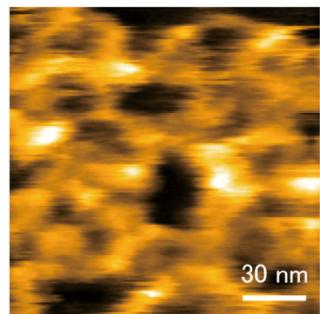
(a) オートファゴソームは、隔離膜が伸展しながら内部に嵌入し、細胞内たんぱく質や細胞小器官などを取り込みながら形成される。取り込んだ内容物はリソソーム／液胞との融合により分解される。

(b) 隔離膜に豊富に存在する脂質化Atg8は、E1、E2、E3の各酵素の働きによって形成される。この酵素反応は脂質化反応と呼ばれる。

(c) 扁長の巨大単層脂質膜にAtg8の脂質化反応を行うと、膜形態が扁長状から、膜の一部が内部へ嵌入した球状へと変化する。380秒の顕微鏡像は模式図を矢印の方向から見た像を表している。(スケールバー：5マイクロメートル)

(a)

脂質化Atg8-E1-E2-E3から成る網目状の膜複合体構造



(b)

Atg7 (E1) Atg3 (E2) Atg12-Atg5-Atg16 (E3)

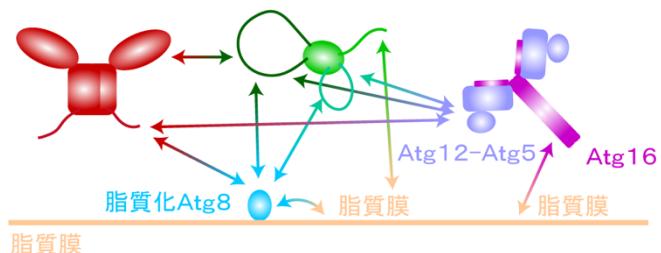


図2 脂質化Atg8-E1-E2-E3の膜複合体構造

(a) 脂質化Atg8-E1-E2-E3の膜複合体は、柔軟性に富んだ網目状の構造を形成している。(スケールバー：30ナノメートル)

(b) 脂質化Atg8-E1-E2-E3の膜複合体は、天然変性領域を介した複数の弱い相互作用と、たんぱく質と脂質膜の相互作用により形成される。観測された相互作用を↔で示した。

<用語解説>

注 1) オートファゴソーム

オートファジーが誘導されると、細胞質に新たに作り出される二重膜のオルガネラ。オートファゴソームが取り囲んだもの（さまざまなたんぱく質やミトコンドリアなど）は全て分解の場であるリソソーム（酵母の場合は液胞）へと輸送され、リソソーム内の分解酵素群の働きで分解される。

注 2) 天然変性領域

たんぱく質の構造中に存在し、定まった三次元構造を取らない、柔軟な領域のこと。他のたんぱく質や核酸との相互作用などを介して、さまざまな細胞プロセスに関与している。

注 3) 高速原子間力顕微鏡

高速原子間力顕微鏡は、探針と試料の間に働く原子間力を元に分子の形状を可視化する顕微鏡であり、溶液中で動いているたんぱく質などの生体分子をナノメートルの空間分解能とサブ秒という時間分解能で観察することが可能である。

注 4) 核磁気共鳴法

強い磁場中に置かれた原子核は、原子核の性質や周囲の環境に応じた周波数（共鳴周波数）の電磁波と相互作用する。核磁気共鳴法は、その電磁波を信号として捉えることで、たんぱく質などの物質の構造や性質の情報を非侵襲的に取得する分光法である。

注 5) A t g たんぱく質

酵母で同定されたオートファジーに関するたんぱく質群の名称で、これまでに 40 種類以上報告されている。A t g の後におおよそ同定された順に通し番号が付けられている。A t g たんぱく質群のうち、栄養飢餓時のオートファゴソーム形成に重要なものは 19 種類である。

注 6) ユビキチン化反応

ユビキチンと呼ばれる小さなたんぱく質が、活性化酵素（E 1）、結合酵素（E 2）、連結酵素（E 3）の働きによって、標的たんぱく質に共有結合する反応のこと。たんぱく質の分解や輸送、細胞内のシグナル伝達などのさまざまな細胞プロセスに関与している。

注 7) 膜摂動活性

脂質化された A t g 8 が、2 つの層からなる脂質膜の外側の層に自身の一部を埋め込むことで面積を広げ、内側の層との間に面積差を生じさせる活性のこと。十分な大きさと数のオートファゴソームを形成するために寄与している。

<論文タイトル>

“Complete set of the Atg8-E1-E2-E3 conjugation machinery forms an interaction web that mediates membrane shaping”

(Atg8結合反応系は網目状の膜複合体を形成して膜を成形する)

D O I : 10.1038/s41594-023-01132-2

<お問い合わせ先>

<研究に関すること>

野田 展生（ノダ ノブオ）

北海道大学 遺伝子病制御研究所 教授

〒060-0815 札幌市北区北15条西7丁目

Tel : 011-706-5069 Fax : 011-706-7826

E-mail : nn@igm.hokudai.ac.jp

<ＪＳＴの事業に関すること>

保田 瞳子（ヤスダ ムツコ）

科学技術振興機構 戦略研究推進部 ライフイノベーション・グループ

〒102-0076 東京都千代田区五番町7 K's五番町

Tel : 03-3512-3524 Fax : 03-3222-2064

E-mail : crest@jst.go.jp

<報道担当>

科学技術振興機構 広報課

〒102-8666 東京都千代田区四番町5番地3

Tel : 03-5214-8404 Fax : 03-5214-8432

E-mail : jstkoho@jst.go.jp

北海道大学 社会共創部 広報課

〒060-0808 北海道札幌市北区北8条西5丁目

Tel : 011-706-2610 Fax : 011-706-2092

E-mail : jp-press@general.hokudai.ac.jp

微生物化学研究会 微生物化学研究所 知的財産情報部

〒141-0021 東京都品川区上大崎3-14-23

Tel : 03-3441-4173 Fax : 03-3441-7589

E-mail : chizai.joho@bikaken.or.jp

東京工業大学 総務部 広報課

〒152-8550 東京都目黒区大岡山2-12-1

Tel : 03-5734-2975 Fax : 03-5734-3661

E-mail : media@jim.titech.ac.jp