Atg8 は,自身が明確な機能を持っており,タンパク質と 脂質という違いはあれど,標的分子によってその機能が制 御される.Atg8 に関する研究は,ユビキチン様タンパク 質の機能の多様性に,概念的にも新たなケースを提示した と言えよう.このユニークなユビキチン様タンパク質が統 御する膜動態に注目し,さらに解析を進めることで,オー トファゴソーム形成を支える特異な膜動態の解明に突破口 が開けるものと期待している.

- 1) Mizushima, N. (2005) Cell Death Differ., 12, 1535–1541.
- Nakatogawa, H., Ichimura, Y., & Ohsumi, Y. (2007) Cell, 130, 165–178.
- Baba, M., Takeshige, K., Baba, N., & Ohsumi, Y. (1994) J. Cell Biol., 124, 903–913.
- Baba, M., Osumi, M., & Ohsumi, Y. (1995) Cell Struct. Funct., 20, 465–471.
- Mizushima, N., Yamamoto, A., Hatano, M., Kobayashi, Y., Kabeya, Y., Suzuki, K., Tokuhisa, T., Ohsumi, Y., & Yoshimori, T. (2001) J. Cell Biol., 152, 657–668.
- Ishihara, N., Hamasaki, M., Yokota, S., Suzuki, K., Kamada, Y., Kihara, A., Yoshimori, T., Noda, T., & Ohsumi, Y. (2001) *Mol. Biol. Cell*, 12, 3690–3702.
- Hamasaki, M., Noda, T., & Ohsumi, Y. (2003) Cell Struct. Funct., 28, 49–54.
- 8) Suzuki, K. & Ohsumi, Y. (2007) FEBS Lett., 581, 2156-2161.
- Suzuki, K., Kubota, Y., Sekito, T., & Ohsumi, Y. (2007) Genes Cells, 12, 209–218.
- 10) Mizushima, N., Noda, T., Yoshimori, T., Tanaka, Y., Ishii, T., George, M.D., Klionsky, D.J., Ohsumi, M., & Ohsumi, Y. (1998) *Nature*, 395, 395–398.
- 11) Ichimura, Y., Kirisako, T., Takao, T., Satomi, Y., Shimonishi, Y., Ishihara, N., Mizushima, N., Tanida, I., Kominami, E., Ohsumi, M., Noda, T., & Ohsumi, Y. (2000) *Nature*, 408, 488–492.
- 12) Kirisako, T., Ichimura, Y., Okada, H., Kabeya, Y., Mizushima, N., Yoshimori, T., Ohsumi, M., Takao, T., Noda, T., & Ohsumi, Y. (2000) J. Cell Biol., 151, 263–276.
- 13) Kabeya, Y., Mizushima, N., Ueno, T., Yamamoto, A., Kirisako, T., Noda, T., Kominami, E., Ohsumi, Y., & Yoshimori, T. (2000) *EMBO J.*, 19, 5720–5728.
- 14) Ichimura, Y., Imamura, Y., Emoto, K., Umeda, M., Noda, T., & Ohsumi, Y. (2004) J. Biol. Chem., 279, 40584–40592.
- 15) Chernomordik, L.V. & Kozlov, M.M. (2005) Cell, 123, 375–382.

中戸川 仁 (自然科学研究機構 基礎生物学研究所 分子細胞生物学研究部門 科学技術振興事業団 さきがけ「代謝と機能制御」領域)

Mechanisms of membrane biogenesis in autophagy Hitoshi Nakatogawa (Division of Molecular Cell Biology, National Institute for Basic Biology, 38 Nishigonaka Myodaijicho, Okazaki, Aichi 444–8585, Japan)

ヒストンシャペロン CIA によるヌクレオ ソームの構造変換とヌクレオソームの半保 存的複製モデル

1. はじめに

ヌクレオソームとは、約 200 塩基対の DNA とヒストン タンパク質からなる複合体で、真核生物の DNA の基本構 造である. ヌクレオソームの中心部 (nucleosome core particle) は4種類のヒストンH2A, H2B, H3, H4 が2 分子ず つ集まってできるヒストン八量体に146塩基対のDNAが 約1.7回巻き付いた構造をとっており、これが約50塩基 対のリンカー DNA を介して繰り返しつながっている.ヌ クレオソームが密に凝集して転写がほとんど不活性化され た状態, ヌクレオソームの凝集が緩み DNA が露出しやす くなって転写が活性化された状態は、それぞれ顕微鏡観察 によって見出されたヘテロクロマチン、ユークロマチンに ほぼ対応している. DNA がヒストンに巻き付いたままだ と、その領域の DNA を介した転写, DNA 複製, DNA 修 復などの核内反応は阻害される.これらの反応を進行させ るには、ヌクレオソームを破壊し、DNA を露出させる機 構が必須である.したがって, 真核生物には, ヌクレオ ソーム構造の形成と破壊を調節することで核内反応を制御 する仕組みがあると考えられる.

ヌクレオソームの構造変換は、ATP 依存的クロマチン リモデリング複合体やヒストンシャペロンなどの作用に よって引き起こされる. ATP 依存的クロマチンリモデリ ング複合体は、ATPase サブユニット、ヒストン認識サブ ユニットなどを含む複合体で,SWI/SNF, ISWI, RSC, CHD, SWR と呼ばれる様々な複合体が知られている.こ れらの複合体には、ATP 依存的にヒストンと DNA との相 互作用を変化させ、ヌクレオソームから DNA を部分的に 引きはがして核内因子の結合 DNA 領域を露出させる働き や, ヌクレオソーム間の間隔を変化させる働きがある. 一 方ヒストンシャペロンは ATP 非依存的にヌクレオソーム の形成および破壊を促進する因子群である. この中にはヒ ストンの保管や輸送に関わるものも知られている.これま でに約10種類に及ぶヒストンシャペロンが同定されてお り、ヌクレオプラスミン、NAP1、FACT はヒストン H2A-H2B 複合体に、 ヌクレオフォスミン、 TAF-I、 CAF-1, HIRA, CIA, FKBP, N1/N2 はヒストンH3-H4 複合体に

優先的に結合することが知られている.

ヌクレオソーム構造変換因子の研究は広く行われてきた が、ATP 依存的クロマチンリモデリング複合体やヒスト ンシャペロンのヒストンとの複合体の立体構造が未決定 だったため、ヌクレオソーム構造変換反応の仕組みは不明 であった.ようやく最近になって、ヒストンシャペロン CIA とヒストン H3-H4 の複合体の結晶構造が決定され^{1,2}, ヌクレオソーム構造変換機構の議論が可能になった.本稿 では CIA とヒストンの相互作用様式を基に、CIA による ヌクレオソーム構造変換機構を概説する.

2. CIA の単離とヒストンシャペロン活性の発見

CIA は、酵母ツーハイブリッドスクリーニングによって 転写基本因子 TFIID の最大サブユニット CCG1 (cell cycle gene 1)のブロモドメイン領域に対する相互作用因子CCG1interacting factor Aとして単離した, 全長 204 アミノ酸残 基のヒト由来の因子である^{3,4)}. CIA がヌクレオソーム形成 促進能を持つヒストンシャペロンであり、ヒストンH3-H4 複合体と優先的に結合すること、ヒストンH3のC末 端領域に結合することなどが明らかにされた³. ヒト CIA は、Sternglanzらが遺伝学的な手法で抗サイレンシング機 能を持つ因子 anti-silencing function 1として同定した出芽 酵母 ASF1⁵のホモログである⁴⁾. また,同時期に Kadonaga らが生化学的な手法で単離したヒストンシャペロン CAF-1の活性促進因子 RCAF は、ショウジョウバエ CIA とヒストンH3, H4の複合体であった⁶⁾. CIA は他のヒス トンシャペロンに比べ、生物種を超えてアミノ酸配列が圧 倒的に高く保存されている.

生化学的解析から、CIA は、転写の基本装置として働く TFIID^{3,4)}, DNA 合成反応非依存的に働くヒストンシャペロ ン HIRA⁷⁾, DNA 合成反応依存的に働くヒストンシャペロ ン CAF-1⁸⁾, DNA 複製の基本装置として働く RFC⁹⁾などと 相互作用することが明らかになっている.遺伝学的解析結 果と総合して考えると、CIA は、プロモーター¹⁰⁾, ORF 内 部¹¹⁾, テロメア領域^{5,7)}, 修復された DNA^{5,6,12)}, 複製フォー ク^{5,6,8)}などに存在するヌクレオソームを(再)形成^{3,4,6-12)}お よび破壊^{10,11)}するのではないかと考えられる.これらの研 究から、CIA はヌクレオソーム構造変換反応において基盤 的な役割を果たす普遍的な因子であると考えられ、CIA の 構造,特にヒストン H3-H4 との相互作用様式の解明が、 ヌクレオソーム構造変換機構解明に向けた急務であった.

CIA 単独の立体構造は,酵母 CIA の結晶構造解析^{7,13)}お よびヒト CIA¹⁴⁾の NMR 解析から明らかになった. CIA が NF-кB や p53 などの DNA 結合因子と類似したイムノグロ ブリンフォールドを持つことは驚きであった¹³⁾.一方, CIA 単独の構造だけではヒストン H3-H4 との相互作用様 式は判らず,ヒストン H3-H4 と CIA の複合体の構造を決 定する研究競争が日米欧で繰り広げられることになった.

CIA-ヒストン H3-H4 複合体の結晶構造解析および CIA によるヒストン(H3-H4)² 四量体分割の発見

このような状況下で我々のグループと Tyler らのグルー プは CIA-ヒストン H3-H4 複合体の結晶構造解析にそれぞ れ成功し, CIA がヒストン H3-H4 二量体と共に三量体を 形成することを示した^{1,2}(図 1*a-d*). CIA-ヒストン H3-H4 複合体中で観察される相互作用部位に点変異を与えると, 転写,複製,修復いずれの反応においても影響があること から^{1,2},今回明らかになった相互作用部位は生体中で機能 的に重要であると考えられる.これらの結果は,決定され た CIA とヒストン H3-H4 二量体の複合体構造がヌクレオ ソーム構造の破壊および(再)形成反応に共通する中間体 構造であることを示唆している.

その上我々のグループは、CIA にヒストン(H3-H4)²四 量体を二つの二量体に分割してCIA-ヒストンH3-H4の三 量体を形成させる生化学的活性があることを発見した²⁰(図 1e).この発見が両グループの研究成果の決定的な違いで あるとともに、生物学的に極めて重要な知見となった.ヌ クレオソームに取り込まれる前のヒストンH3-H4の状態 が二量体であることは最近になって示されたものの¹⁵⁾,一 度形成されたヒストン(H3-H4)²四量体は安定であると いった考えは、ヌクレオソーム構造の発見以降 30 年にわ たり信じ込まれてきた.したがって我々のグループの発見 は、クロマチン研究の前提とされてきたこの定説を覆すこ とになった.このような根幹的な研究成果を日本から生み 出せたことは、望外の喜びである.

CIAによるヌクレオソーム形成および破壊に関する 分子機構モデルの提案

CIA の結合によるヒストン(H3-H4)₂ 四量体の分割メカ ニズムは、今回の結晶構造とヌクレオソーム中のヒストン (H3-H4)₂ 四量体の構造の比較から説明可能であった(図 2*a*, *b*). ヌクレオソーム中でヒストン(H3-H4)₂ 四量体の 形成に必須なヒストン H3 のヘリックス α2 と α3 の領域は (図 2*a*), CIA-ヒストン H3-H4 複合体中では CIA との相 互作用に使われている(図 2*b*). したがって, CIA が H3-H4 二量体と競合した結果ヒストン(H3-H4)₂ 四量体が分割



図1 CIA はヒストン(H3-H4)2 四量体を分割して CIA-ヒストン H3-H4 三量体を形成する

a および*b*, CIA-ヒストン H3-H4 複合体のリボンモデル. CIA はヒストン H3, H4 と, それぞれ primary binding site (PBS) と secondary binding site (SBS) の 2 箇所の領域で相互作用している. *b* は *a* を 180°回転させたモデル. *c* および *d*, CIA の分子表面モデル とヒストンのリボンモデル. *c* では PBS を, *d* では SBS を赤で表示してある. *c*, *d* はそれぞれ *a*, *b* とほぼ同じ向きから見た構造. *e*, ゲル沪過カラム, 静的光散乱測定器, 示差屈折率計を組み合わせた分子量分析. 実線で示した静的光散乱の測定強度 (LS) と破線で示した示差屈折率の測定強度 (RI) の比 (LS/RI) から試料の分子量を見積もることができる. ヒストン(H3-H4)₂四量体 (青, peak 1) と CIA の単量体 (赤, peak 3) を混合するとヒストン(H3-H4)₂ 四量体は分割され, CIA-ヒストン H3-H4 三量体 (緑, peak 2) が生成する.

図2 CIA-ヒストンH3-H4 複合体とヌクレオソームの構造比較

a, ヌクレオソーム中の二つのヒストン H3 同士の相互作用部位.*b*, CIA-ヒストン H3-H4 複合体中の CIA とヒストン H3 の相互作 用部位 (PBS).*c*, ヌクレオソーム中のヒストン H2A とヒストン H4 の相互作用部位.*d*, CIA-ヒストン H3-H4 複合体中の CIA と ヒストン H4 の相互作用部位 (SBS).

図3 ヌクレオソームの複製様式

a, (左) ヌクレオソームのランダムな複製モデル.親スクレオソーム由来のヒストン(H3-H4)。四量体が取り込まれた娘スクレオソーム同士の隙間には,新しいヒストンH3-H4 二量体同士が四量体となって DNA 上に取り込まれ娘スクレオソームが形成される. (右) ヌクレオソームの半保存的複製モデル.親スクレオソームのヒストン(H3-H4)。四量体が分割され二つの CIA-ヒストンH3-H4 三量体になる.この中間状態を介して親ヌクレオソーム由来の二つのH3-H4 二量体は新しいヒストンH3-H4 二量体とそれぞれ対になって二つのヒストン(H3-H4)。四量体を形成し,2本の娘 DNA 鎖上に分配される.ヌクレオソームに2分子ずつ含まれるヒストンH2A, H2B は,二つの H2A-H2B 二量体に分割できるため,ヌクレオソーム全体を半保存的に複製することが可能である.b および c, 化学修飾を受けるヒストンH3, H4 のアミノ酸残基およびヒストン H3 とそのヒストン H3.3 バリアントの間で保存されていないアミノ酸残基を,それぞれ桃色と橙色のスティックモデルで表示.これらの残基は CIA-ヒストン H3-H4 複合体の分子表面に露出しているため,CIA によるヒストン(H3-H4)。四量体の分割はヒストンの化学修飾やヒストン H3 と H3.3 の間のアミノ酸残基の違いに影響を受けないと考えられる.b, c はそれぞれ図1のa, b に対応する.

みにれびゆう

されたと考えられた.

一方, CIA とヒストン H4 の相互作用も, ヒストン(H3-H4)2四量体の分割に関与しているのではと我々は考えた. ヒストンH4のC末端領域のストランドBc(Bc(H4))は ヌクレオソーム中ではヒストン H2A のC 末端側のβスト ランドと平行 B シートを形成している (図 2c). しかし、 CIA-ヒストン H3-H4 複合体中ではストランド βc(H4) は CIA のストランド β10 と逆平行 β シートを形成していた (図 2*d*). ヌクレオソームに含まれるヒストン八量体は中 心部のヒストン(H3-H4)2四量体を挟み込むように二つの ヒストンH2A-H2B二量体が会合して形成されているた め、ヌクレオソームが破壊される時、最初に二つのヒスト ン H2A-H2B 二量体が, FACT などの因子の作用によって ヒストン(H3-H4)2四量体から解離するのではと考えられ る. その結果ストランド βc(H4) が露出するため, そこに CIA が相互作用すると考えた.この相互作用を足がかり に、 ヒストン H3-H4 二量体上で CIA ともう一つのヒスト ン H3-H4 二量体が競合することでヒストン(H3-H4)² 四量 体を分割し、ヌクレオソームの破壊が完了すると予想され る. この仕組みは大きな相手を小さな力でうまく投げ倒す 柔道の心得「柔よく剛を制す」を連想させたため、この CIA の作用機構モデルを「Yawara split」モデルと名付けた²⁾.

5. ヌクレオソームの半保存的複製モデルの提案

ヌクレオソーム中のヒストンの化学修飾パターンは細胞 の状態を反映しており、クロマチン上で時間的・空間的パ ターンを形成し、遺伝子制御パターンに影響する.従って 細胞が増殖する際に親細胞と同じ遺伝子制御パターンを持 つ娘細胞を作るには、クロマチン上のヒストンの化学修飾 パターンが細胞の世代を超えて伝えられる必要があると考 えられている. では、どういう仕組みがあれば親細胞と同 じヒストンの化学修飾パターンを持つ娘細胞を二つ作れる のだろうか.ここで問題となるのは、親 DNA 鎖上のヌク レオソーム (親ヌクレオソーム) に含まれるヒストンを2 本の娘 DNA 鎖上に形成されるヌクレオソーム(娘ヌクレ オソーム)へと分配する仕組みである.これまでは、一度 形成されたヒストン(H3-H4)2四量体は安定だと考えられ ていたため,親ヌクレオソーム由来のヒストン(H3-H4)。 四量体は2本の娘 DNA 鎖上のどちらかヘランダムに分配 されるという考え方が主流であった(図 3a 左).しかし, 親細胞のヒストンの化学修飾パターンをもれなく娘細胞に 伝えるのであれば、このモデルでは情報が娘細胞に正確に 伝わりにくく不都合である.一方,ヒストン(H3-H4)₂四 量体が CIA によって分割されるという今回の発見からは、 娘ヌクレオソームへのヒストン(H3–H4)ュ四量体の分配を うまく説明する別のモデルを導くことが可能である². そ

れは、親ヌクレオソーム由来のヒストン(H3-H4)。四量体 を二つに分割し、新しい H3-H4 二量体とともにそれぞれ 四量体を形成させ、2本の娘 DNA 鎖上へ均等に分配する というモデルである(図 3a 右).しかも今回の結晶構造 から CIA によるヒストン(H3-H4)2 四量体の分割がヒスト ンの化学修飾状態に影響を受けにくいことが示唆されるた め (図 3b, c), どのような化学修飾パターンを持つヒス トン(H3-H4)₂四量体でも二つに分割して2本の娘DNA 鎖上に分配できると考えられる. DNA 複製の際にヌクレ オソームも半保存的に複製されれば、ヒストンの化学修飾 パターンを正確に伝えながら娘細胞を作ることが可能であ る。このモデルはヌクレオソームの発見後すぐに考えられ たもので、DNA の半保存的複製にならってヌクレオソー ムの半保存的複製モデルと呼ばれる.しかし、ヒストン (H3-H4)2四量体が分割される結果が得られていなかった ため、このモデルは長らく無視されてきた. CIA によって ヒストン(H3-H4)2四量体が分割されるという発見は²⁾,ヌ クレオソームの半保存的複製モデルが成立可能であること を示した初めての直接的な実験証拠である.

6. 今後の展開

CIA-ヒストン H3-H4 複合体の結晶構造から, ヌクレオ ソーム構造変換の分子機構を説明できるようになった.し かし, CIA はヒストン H3-H4 二量体と安定な複合体を形 成するため,この複合体から CIA を解離させてヒストン (H3-H4)² 四量体を形成させるにあたっては,予想の域を 出ないものの,DNA や他の因子の働きが必要だと考えら れる.ヌクレオソーム構造変換の分子機構の全容を明らか にするためには,ヒストンと他のヒストンシャペロンとの 相互作用様式,そして他のクロマチン関連因子との更なる 高次複合体構造も明らかにすることが必要であろう.

CIAによってヒストン(H3-H4)²四量体が分割されると いう発見から,ヒストン化学修飾パターンを正確に伝える ことのできるヌクレオソームの半保存的複製モデルが導か れた.一方,娘細胞に伝えるヒストンの化学修飾パターン に偏りを生じさせる仕組みも,細胞が分化する際には必要 だと考えられる.特定の領域でのヌクレオソームの複製に おいて CIA の活性が抑制されるのであれば,そのような 仕組みが可能であることも指摘しておく.

 English, C.M., Adkins, M.W., Carson, J.J., Churchill, M.E., & Tyler, J.K. (2006) Cell, 127, 495–508.

- Natsume, R., Eitoku, M., Akai, Y., Sano, N., Horikoshi, M., & Senda, T. (2007) *Nature*, 446, 338–341.
- Munakata, T., Adachi, N., Yokoyama, N., Kuzuhara, T., & Horikoshi, M. (2000) Genes Cells, 5, 221–233.
- Chimura, T., Kuzuhara, T., & Horikoshi, M. (2002) Proc. Natl. Acad. Sci. USA, 99, 9334–9339.
- Le, S., Davis, C., Konopka, J.B., & Sternglanz, R. (1997) Yeast, 13, 1029–1042.
- Tyler, J.K., Adams, C.R., Chen, S.R., Kobayashi, R., Kamakaka, R.T., & Kadonaga, J.T. (1999) *Nature*, 402, 555–560.
- Daganzo, S.M., Erzberger, J.P., Lam, W.M., Skordalakes, E., Zhang, R., Franco, A.A., Brill, S.J., Adams, P.D., Berger, J.M., & Kaufman, P.D. (2003) *Curr. Biol.*, 13, 2148–2158.
- Tyler, J.K., Collins, K.A., Prasad-Sinha, J., Amiott, E., Bulger, M., Harte, P.J., Kobayashi, R., & Kadonaga, J.T. (2001) *Mol. Cell Biol.*, 21, 6574–6584.
- Franco, A.A., Lam, W.M., Burgers, P.M., & Kaufman, P.D. (2005) Genes Dev., 19, 1365–1375.
- 10) Adkins, M.W., Howar, S.R., & Tyler, J.K. (2004) Mol. Cell, 14, 657–666.
- 11) Schwabish, M.A. & Struhl, K. (2006) Mol. Cell, 22, 415-422.
- 12) Mello, J.A., Silljé, H.H., Roche, D.M., Kirschner, D.B., Nigg, E.A., & Almouzni, G. (2002) *EMBO Rep.*, 3, 329–334.
- Padmanabhan, B., Kataoka, K., Umehara, T., Adachi, N., Yokoyama, S., & Horikoshi, M. (2005) *J. Biochem. (Tokyo)*, 138, 821–829.
- 14) Mousson, F., Lautrette, A., Thuret, J.Y., Agez, M., Courbeyrette, R., Amigues, B., Becker, E., Neumann, J.M., Guerois, R., Mann, C., & Ochsenbein, F. (2005) *Proc. Natl. Acad. Sci. USA*, 102, 5975–5980.
- 15) Tagami, H., Ray-Gallet, D., Almouzni, G., & Nakatani, Y. (2004) Cell, 116, 51–61.
- 夏目 亮¹, 栄徳 勝光², 堀越 正美², 千田 俊哉³ (¹(社)バイオ産業情報化コンソーシアム・ 生物情報解析研究センター, ²東京大学・分子細胞生物学研究所,
- ³(独) 産業技術総合研究所・生物情報解析研究センター)

Mechanism of nucleosome assembly/disassembly mediated by histone chaperone CIA; Implications for nucleosome semi-conservative replication

Ryo Natsume¹, Masamitsu Eitoku², Masami Horikoshi² and Toshiya Senda³ (¹Japan Biological Information Research Center (JBIRC), Japan Biological Informatics Consortium (JBIC), AIST Bio-IT Research Building, 2–42 Aomi, Koto-Ku, Tokyo 135–0064, Japan, ²Institute of Molecular and Cellular Biosciences (IMCB), The University of Tokyo, ³Biological Information Research Center (BIRC), National Institute of Advanced Industrial Science and Technology (AIST), AIST Bio-IT Research Building, 2–42 Aomi, Kotoku, Tokyo 135–0064, Japan)

1072