





〒565-0871 大阪府吹田市山田丘 1-1 TEL: 06-6877-5111 代 www.osaka-u.ac.ip

2021年11月18日

### **Press Release**





本研究成果は論文掲載先である Nucleic Acids Research から、以下の通り報道解禁設定があります。
TV・ラジオ・WEB ・・・11月19日(金)午前9時(日本時間)
新 聞・・・11月19日(金)夕刊

分野: 生命科学・医学系 キーワード: 細胞増殖、細胞周期、DNA 複製、エピジェネティクス

# DNA 複製へのスイッチ、鍵は何?

―細胞増殖へ進むか止まるか、正常な細胞とがん細胞の違いを発見―

### 【研究成果のポイント】

- ◆ DNA 複製開始に必要な複製開始複合体\*1、MCM(ミニクロモソーム・メンテナンス)\*2のダブル六量体 形成にヒストン修飾\*3が関与
- ◆ ヒト細胞では細胞周期<sup>※4</sup>G1 期<sup>※5</sup> の進行に伴い MCM 六量体がシングルからダブルの状態に変化
- ◆ 正常細胞では MCM のシングル六量体の時間が長いが、ダブル六量体になると一定時間を経て DNA 複製へ進行
- ◆ 癌細胞と正常細胞の MCM タンパク質の状態の違いから、癌細胞を 標的とした創薬への応用に期待

#### ❖ 概要

大阪大学大学院生命機能研究科の林陽子特任助教(常勤)、平岡泰教授らの研究グループは、G1 期の複製開始複合体 MCM 複合体の形成がヒストン修飾の変化によって制御されることを世界で初めて明らかにしました。

細胞が増殖するためには、DNA が複製される必要があります。DNA を複製する時期は、S 期、その前の準備の期間は、G1 期と呼ばれます。G1 期は、細胞増殖のために複製期に進行するか、そのまま細胞周期の進行を停止するかを決める重要な時期です。MCM 複合体は DNA 複製を行う際に DNA のねじれを解く役割があり、S 期の開始までには(つまり、G1 期の終了までに)クロマチン\*6上で MCM 複合体の六量体単体(シングル)から六量体が2つ連結した状態(ダブル)に遷移することが知られていました。しかしながら、G1 期の長い(~数十時間)ヒト細胞において、どのような過程を経てダブル六量体が形成されるのかは不明でした。

今回、ヒト細胞では G1 期に進行したばかりの初期には、MCM はシングル六量体の状態にあり、S期が始まる3~4時間前(G1期後期)になって初

セストン H4K20 MCM me1 シングル me2/3 シングル me2/3 ダブル me2/3 ダブル

図1 MCM の変化とヒストン修飾 MCM タンパク質は複製期が始まる前までにダブル六量体を形成する必要がある。G1 期におけるシングル六量体からダブル六量体の変化には、ヒストン H4K20 修飾のモノメチル化(me1)からジ・トリメチル化(me2・me3)への転換が必須であることがわかった。

めてダブル六量体を形成することが分かりました(図1)。また、この変化に先行して、ヒストン H4K20<sup>\*7</sup> におけるヒストンメチル化修飾<sup>\*8</sup> がモノメチル化からジ・トリメチル化へ転換することが必須であることが分かりました。細胞周期の長い細胞では、MCM はシングル六量体の状態で留まることから、MCM の状態変化は DNA 複製への進行過程を反映するものであり、細胞増殖の理解に繋がる重要な発見と言えます。

本研究成果は、イギリス科学誌「Nucleic Acids Research」に、11 月 19 日(金)9 時(日本時間)に公開されます。







〒565-0871 大阪府吹田市山田丘 1-1 TEL: 06-6877-5111 代

www.osaka-u.ac.jp

### **Press Release**



#### ❖ 研究の背景

真核生物の DNA 複製は、常に複製起点と呼ばれる DNA 領域から開始されます。 DNA 複製が開始するためには、まず複製開始複合体が複製起点に結合する必要があります。

複製開始複合体の一因子 MCM(シングル六量体)は、DNA に結合しねじれを解く働きがあると知られていました。DNA 複製は両方向に向かって進行することから、2セットの MCM(ダブル六量体)が必要になります。しかしながら MCM が、どのようにダブル六量体を形成するかは明らかではありませんでした。

#### ❖ 研究の内容

研究グループでは、hTERT-RPE1 細胞(不死化ヒト網膜色素上皮細胞)を用いて、シングルセルプロット解析法\*9 によりクロマチン画分に結合する MCM 量が細胞周期の進行にともなってどのように変化するかを調べました(図2)。 MCM量は、G1期初期では少~中程度だったのに対し、G1期後期になると多くなることが分かりました。

次に、G1 期初期と G1 期後期における MCM 量の違いが何によるかを調べるために、ショ糖密度勾配法\*10(図3)によって生化学的に調べました。その結果、G1 期初期ではMCM はシングル六量体であり、G1 期後期ではダブル六量体を形成することがわかりました。

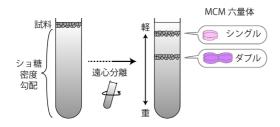
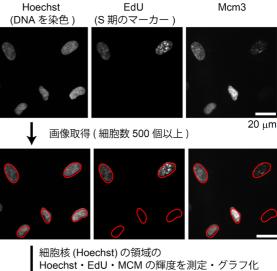


図3 ショ糖密度勾配法による MCM タンパク質の分画 ショ糖密度勾配法で遠心分離を行い、密度の低い物質と高い 物質を分離する。MCM のシングル六量体とダブル六量体は それぞれ異なる密度であることから、どの位置に MCM が存 在するかによって、シングルかダブルかが判別できる。



図4 癌細胞と正常細胞の細胞周期の長さの違い G1 期後期・S 期・M 期の長さは、癌細胞と正常細胞とでは変わらなかった。一方で細胞周期の長い正常細胞では、 G1 期初期の長さも長いことがわかった。



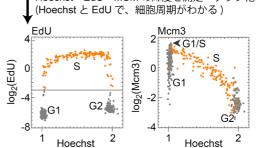


図2 シングルセルプロット解析による MCM タンパク質の細胞周期における変化

(上段)DNA を染色する Hoechst、S 期のマーカーである EdU および MCM に対する抗体で免疫染色※11 を行った。(中段)細胞核(Hoechst)の領域内のそれぞれの輝度を測定した。(下段)横軸に Hoechstをとってグラフ化した。(左)EdU の高い領域はS期(オレンジ色)、Hoechst の低いグレー領域はG1期、高いグレー領域はG2 期となる。(右)縦軸を MCMで表した。左でオレンジ色のS期のものは、右でもオレンジ色で示した。MCM の G1 期は値が大きく変化することが分かる。

細胞周期のフェーズがどの程度の長さかを複数の細胞で調べました(図4)。MCMのクロマチン結合量の多い G1 期後期は3~4時間程度で、癌細胞のように増殖が盛んな細胞でも、正常細胞のように細胞周期が長い細胞でもほとんど変わりませんでした。つまり、一度クロマチンに結合するMCM 量が多くなると3~4時間程度で複製期に移行することになります。一方で、MCM量が少~中程度の G1 期初期は、癌細胞では7~8時間程度だったのに対し、細胞周期の長い細胞では数十時間にも及びました。この結果は、細胞周期の長さは G1 期初期の長さに大きく影響を受けることを示唆していました。







〒565-0871 大阪府吹田市山田丘 1-1 TEL: 06-6877-5111 代) www.osaka-u.ac.ip

### **Press Release**



Tokyo Tech

さらに、この MCM がシングル六量体からダブル六量体を形成する 前に、ヒストン H4K20me1 が me2/me3 になることがわかりまし た(図5)。ヒストン H4K20me2/me3 への変化を阻害すると、 MCM はダブル六量体を形成できずシングル六量体で留まることか ら、G1 期の進行においてヒストンメチル化修飾が me1 から me2/me3 に変化することが必須であることになります。ヒストン修 飾はエピジェネティクス制御※12 に関わり遺伝子発現に関与すること が報告されていますが、今回の結果から遺伝子発現だけでなく細胞 周期のG1期の進行にも重要な働きを持つことが分かりました。

# MCM ヒストンH4K20 シングル六量体 メチル基 転移酵素 me3 ダブル六量体

図5 ヒストンメチル基転移酵素の働き ヒストン H4K20me1 から me2/me3 へ転移させるメチル基転移酵素が働くこと で、MCM はシングル六量体からダブル六 量体を形成する。

### ❖ 本研究成果が社会に与える影響(本研究成果の意義)

本研究成果により、細胞周期、G1 期の進行はヒストンメチル化修 飾に依存することが分かりました。ヒストン修飾はエピジェネティクス 制御に関わることから、遺伝子発現制御と細胞周期との関係が注目

されます。また癌細胞と正常細胞の細胞周期の長さの違いは G1 期初期の状態に依ることから、癌細胞を標的 とした創薬への応用も期待されます。

#### ❖ 特記事項

本研究成果は、2021年11月19日(金)9時(日本時間)に米国科学誌「Nucleic Acids Research」(オ ンライン)に掲載されます。

タイトル: "Chromatin loading of MCM hexamers is associated with di-/tri-methylation of histone H4K20 toward S phase entry"

著者名:Yoko Hayashi-Takanaka(1), Yuichiro Hayashi(2), Yasuhiro Hirano(1), Atsuko Miyawaki-Kuwakado(3), Yasuyuki Ohkawa(3), Chikashi Obuse(4), Hiroshi Kimura(5), Tokuko Haraguchi(1) and Yasushi Hiraoka(1)

- (1)大阪大学大学院生命機能研究科
- (2)関西医科大学
- (3)九州大学生体防御医学研究所
- (4)大阪大学大学院理学研究科
- (5)東京工業大学科学技術創成研究院

#### DOI: https://doi.org/10.1093/nar/gkab1068

なお、本研究は、浦上食品・食文化振興財団(林陽子)、内藤記念科学振興財団(林陽子)、日本学術振興会科 学研究費助成事業新学術領域研究「減数分裂における細胞核・クロマチン構造の変換メカニズム(研究代表者: 平岡泰)」、同新学術領域研究「クロマチン機能を保証する核膜の構造と分子基盤(研究代表者:原口徳子)」、同 新学術領域研究「細胞核・クロマチン構造のダイナミクスと遺伝子制御(研究代表者:木村宏)」、同新学術領域 研究「再構成とエピゲノム編集による初期胚核の機能性獲得機序の理解(研究代表者:山縣一夫)」、同新学術領 域研究「空間トランスオミクス技術の開発(研究代表者:大川恭行)」、同新学術領域研究「高転写状態獲得を理 解するためのエピゲノム・トランスクリプトーム解析技術の開発(研究代表者:大川恭行)」、同新学術領域研究 「高深度解析を可能とする単一細胞空間オミクス技術の開発(研究代表者:大川恭行)」、同新学術領域研究「へ テロクロマチン構造形成の分子機構(研究代表者:中山潤一)」、同新学術領域研究「ヘテロクロマチンボディー の構築原理の解明(研究代表者:小布施力史)」、同基盤研究 A(平岡泰、大川恭行)、同基盤研究 B(大川恭行、 原口徳子、小布施力史)、同萌芽研究(大川恭行)の一環として行われました。







〒565-0871 大阪府吹田市山田丘 1-1 TEL: 06-6877-5111 代) www.osaka-u.ac.ip

## **Press Release**



Tokyo Tech

#### ❖ 用語説明

#### ※1 複製開始複合体

複製開始起点に結合する4種類のタンパク質からなる複合体。この複合体の形成によって、DNA 複 製が開始される。

#### ※2 MCM(ミニクロモソーム・メンテナンス)

minichromosome maintenance。複製開始複合体の一因子。6つの構成タンパク質から成るリ ング状のヘキサマーであり、DNA ヘリケースとして働く。DNA 複製は両方向に進むことから、複製期が 始まる前までにダブルヘキサマーを DNA 上に形成する必要がある。

#### ※3 ヒストン修飾

ヒストンとは、真核生物のクロマチンの基本単位であるヌクレオソーム(nucleosome)を構成する 塩基性タンパク質で、DNA を核内に収納する働きを持つ。真核生物では、DNA は 4 種類のコアヒストン (H2A、H2B、H3、H4)から成るヒストン 8 量体に巻き付いて、ヌクレオソームを形成。この DNA とヒス トンの複合体であるヌクレオソームが連なった構造をクロマチンと呼ぶ。ヒストンの N 末端領域は、アセチ ル化、メチル化、リン酸化、モノユビキチン化など様々な翻訳後修飾を受けることが報告されており、この 修飾を総じてヒストン修飾と呼ぶ。これらの修飾はクロマチン構造を変化させ、エピジェネティックな遺伝 子発現制御に関わっていると考えられている。

#### ※4 細胞周期

一つの細胞が二つの娘細胞を生み出す過程で起こる一連の事象、およびその周期のこと。一般に細 胞周期は、G1、S、G2、M期から構成される。S期にはDNAの複製、M期には細胞分裂が行われる。

#### ※5 G1期

細胞周期の時期のひとつで、M 期が終わってから S 期が始まるまでの期間。G1 期は、細胞増殖のた めにS期に進行するか、細胞増殖を休止・停止するかを決定する重要な時期である。

#### ※6 クロマチン

真核生物の細胞核にある DNA とタンパク質(主にヒストン)の複合体。

#### ※7 ヒストン H4K20

ヒストン H4 のリジン残基 20 番目。

#### ※8 ヒストンメチル化修飾

ヒストンのメチル化修飾は主にリジン残基に見られ、モノメチル化(me1)、ジメチル化(me2)、トリメ チル化(me3)の三段階の状態がある。

#### ※9 シングルセルプロット解析法

蛍光顕微鏡で取得した画像の輝度をグラフ化する手法。焦点の合わない細胞や不完全な形のものを 除くことで、フローサイトメトリーよりも精度の高い結果が得られる。特別な機材は必要とせず汎用の顕微 鏡による画像を用いるため、特異的な認識抗体さえ手に入れば非常に応用範囲の広い手法である。

#### ※10 ショ糖密度勾配法

実験手法で、遠心チューブの底部から上部に向けて次第に濃度が低下するようにショ糖溶液の密度 勾配を作り、最上部に試料を重層する。チューブを遠心することで試料中に含まれる物質を大きさや重さ に応じて分離分画する方法。図3参照。

#### ※11 免疫染色

抗原抗体反応という免疫反応を利用して、特定の物質を染色する方法。

#### ※12 エピジェネティクス制御

遺伝子発現に関わるゲノム領域の活性化状態を調節し、そしてその状態を細胞が分裂した後も記 憶し継承するしくみ。





〒565-0871 大阪府吹田市山田丘 1-1 TEL: 06-6877-5111 代) www.osaka-u.ac.jp

### **Press Release**



Tokyo Tech

❖ 参考 URL

平岡 泰 教授 研究者総覧

URL https://rd.iai.osaka-u.ac.jp/ja/96e456d93496d842.html

❖ 研究に関する問い合わせ先

大阪大学 大学院生命機能研究科 教授 平岡 泰(ひらおか やすし)

TEL:06-6879-4621 FAX: 06-6879-4622

E-mail: hiraoka@fbs.osaka-u.ac.jp

大阪大学 大学院生命機能研究科 特任助教 (常勤) 林 陽子(はやし ようこ)

TEL:06-6879-4621 FAX: 06-6879-4622

E-mail: vthayashi@fbs.osaka-u.ac.jp

❖ 報道に関する問い合わせ先

東京工業大学 総務部 広報課

TEL:03-5734-2975

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

九州大学 広報室

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

E-mail: koho@jimu.kyushu-u.ac.jp

#### 【研究者のコメント】林 陽子(はやし ようこ)特任助教(常勤)

初めて MCM タンパク質の免疫染色を行ってから、本論文を受理されるまでには長い時間がかかりまし た。その間、多くの方々に支えられて研究を続けることが出来たことに本当に感謝しております。研究に関 する試薬などには公益財団法人浦上食品・食文化振興財団に、次世代シーケンス費には九州大学生体防御 医学研究所「多階層生体防御システム研究拠点」の共同利用・共同研究に、また論文の英文校閲および投稿 費に関しては大阪大学の研究推進部 研究推進課 研究プロジェクト推進係に本当にお世話になりました。 どうもありがとうございました。