

る遺伝子群の恒常的な活性化という双方向の制御が関与する。

前者の観点では、標的遺伝子の転写を抑制するポリコーム複合体やヒストン脱メチル化酵素、mRNAの転写・翻訳制御に関与するsmall RNA、lncRNA (long non-coding RNA) といった機能性RNAなどが重要になる。なかでもポリコーム複合体は、ES細胞に特徴的なbivalentなエピジェネティックマークの形成など、胚発生過程のさまざまな局面で機能している。ショウジョウバエの前後軸形成においてポリコーム複合体が重要であることはよく知られているが（遠藤・古関の稿）、神経幹細胞の未分化性維持と分化方向決定にもポリコーム複合体のRingla/bが深く関わっている⁴⁾。さらに最近の研究により、ES細胞のself-renewal機能⁵⁾、TS細胞維持と栄養膜巨細胞分化制御機構における、新たなポリコーム複合体の機能が明らかになってきた（遠藤・古関の稿）。

一方、後者の未分化性の維持におけるクロマチンマークの関与であるが、transdifferentiationに必須の因子が細胞種間で異なるように、エピ因子の関与も細胞種間で異なると考えられる。例えばH3K79メチル化は、ES細胞の未分化性維持には必須ではなく、むしろ分化因子としての性質を有する一方で、精子幹細胞においては幹細胞性の維持に必須である（牧野・岡田の稿）。エピ因子の標的特異性に関する知見は乏しいが、転写因子とエピ因子の協調を考えるうえで、今後掘り下げていくべき課題の1つである。

④ 染色体へのマーキングによる遺伝子量の調整？

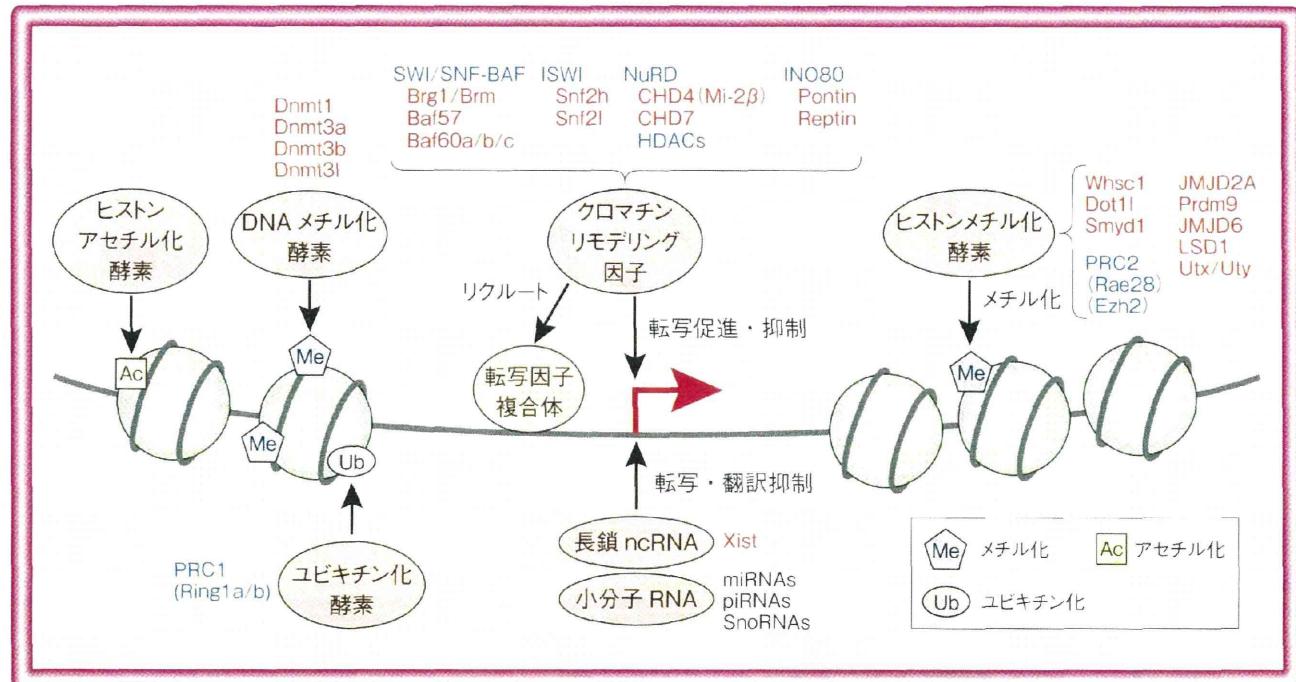
体内で分化した組織や細胞においては、それぞれに特徴的な遺伝子発現が行われている。では発現する遺伝子の量は、どのように調整されているのだろうか？先ほど述べた機能性RNA分子はその一端を担う。ncRNAであるXistは、雌にある2本のX染色体のうち1本を不活性化することでX染色体から転写される遺伝子量を調整している（酒田・佐渡の稿）。またインプリント遺伝子（2909ページの用語解説参照）の発現調節やトランスポゾンの抑制にも、DNAメチル化およびヒストンメチル化の関与が知られている。miRNA分子の1つmiR-1は心発生過程において転写因子であるHand2の転写後調節を行い、タンパク質の量を調節することで心筋増殖を抑制し心筋量を調節している⁶⁾。さらに最近の研究では、ヒストンメチル化酵素Prdm9が遺伝子配列を読み取って染色体組換えを制御するという例も報告されている（牧野・岡田の稿）。

⑤ 疾患発症と重篤化はいかにして生じるのか？

細胞運命決定のみならず、エピ因子は疾患責任遺伝子としてもふるまい、疾患が重篤化する際にも、エピ因子の発現量が関わっていることが報告されている。なかでもがん化とエピ因子の作用機序に関しての研究は解析が非常に進んでおり、エピ因子を標的とした創薬（＝エピドラッグ）開発も盛んに行われている。本編では、エピ因子のなかでもクロマチンリモデリング因子とヒストン修飾因子に変異が生じた際に、発生過程に起こる症状をいくつか概説したい（中村らの稿、牧野・岡田の稿）。心筋症のタイプとクロマチンリモデリング因子であるBrg1の発現量との明確な相関性は、今後の臨床応用に新たな知見を示したといえる⁷⁾⁸⁾。一方遺伝性疾患は、従来生殖細胞のゲノム変異に起因するとされてきたが、近年の研究で、親ゲノムの一過性のエピジェネティック変化が子孫に伝達する可能性が示唆されており（牧野・岡田の稿）、今後のさらなる調査・解析が待たれるところである。

⑥ エピゲノム研究をどのように応用していくのか？

中山3因子によるiPS細胞の樹立をはじめとして、日本ではリプログラム研究が精力的に行



概念図2 エピジェネティック因子群による遺伝子発現・翻訳の制御

われており、世界的な影響力の強い研究領域である^{9)~11)}。これらの結果は非常に有用で、細胞の可塑性、可逆性を見事に証明した研究であるが、課題点は分化転換能が低効率であるところであろう。この効果を上げる因子としてエピ因子と考えられる。

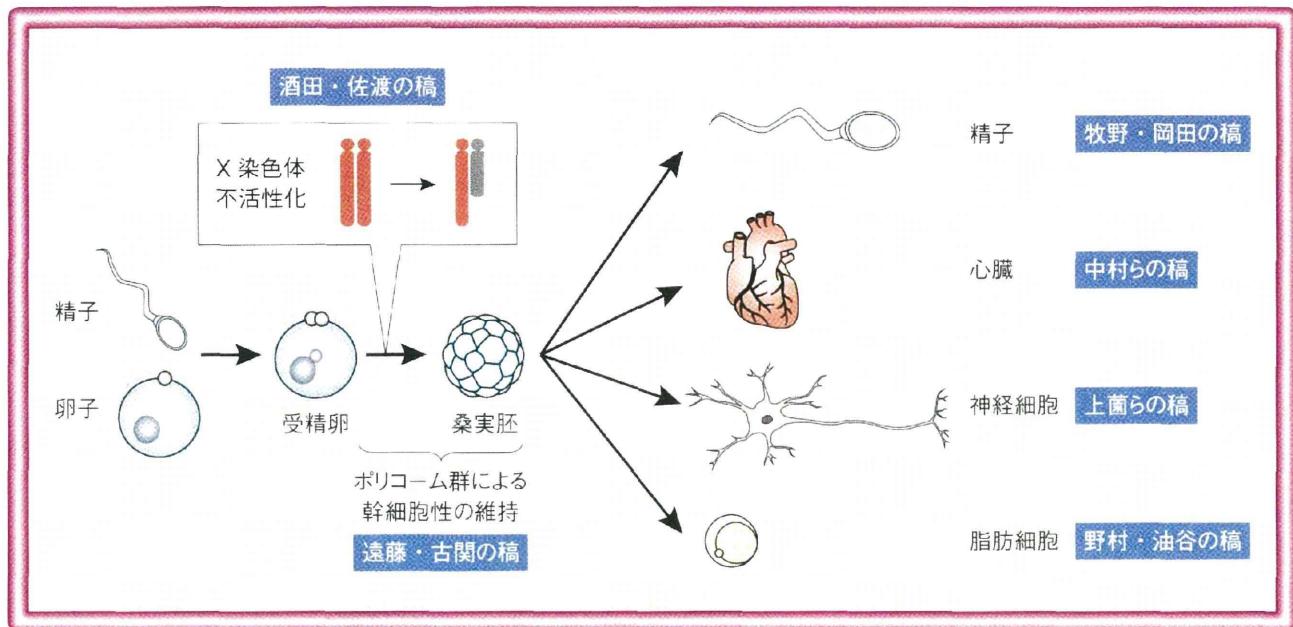
神経系は発生過程における細胞分化研究がいち早く進んだ器官系である。発生過程の詳細が理解されることによって、エピ因子を用いた組織の機能回復に向けた研究も発展している（上園らの稿）。これから研究はエピ因子をツールの1つとして認知していくことであろう。エピ因子と転写因子は演奏者と指揮者、一人ひとりが奏でる音色から1つの音楽が創り出せるように、お互いの想いが一致すると生命科学だけでなく、医療の面でもわれわれの生活においても素晴らしい相乗効果をもたらすと思われる。

⑦ ゲノム上での変化を可視化する？

発生過程においてゲノム上におけるエピ因子と、エピ因子によるヒストン修飾・DNA修飾は、本当に刻々と変化しているのだろうか？各々のステージにおける細胞種依存的なエピ因子の機能機序が明らかになっていくに従って、時系列的なゲノム上での変化に着目する研究の重要性が増してきた。本特集でも、今後発生とエピジェネティク作用とを結ぶ研究の中核となると考えられるエピゲノム変化の検出法を取り上げた（野村・油谷の稿）。

2 エピジェネティック因子の種類と機能

概念図2に示すとおり、転写因子を取り巻くように、非常に多くのエピ因子が存在する。詳細な機能は各説をご覧いただきたい。興味深いことは、次頁に示すような各エピ因子が単独で機能しているのではなく、相乗的な作用で標的遺伝子の抑制や亢進を担っていることである。また、転写産物はその後の多様な修飾を受けることにより、時間軸での多様性が生まれる。



概念図3 発生の各段階に關わるエピジェネティクス

1つの受精卵が多様な細胞・組織へと分化する段階において、さまざまなエピジェネティック制御が行われる

- ① ヒストン修飾酵素
- ② DNA修飾酵素
- ③ クロマチンリモデリング酵素
- ④ RNA分子
- ⑤ ユビキチン化、SUMO化、リン酸化修飾

3 発生学におけるエピジェネティクス研究とは？—細胞の個性を決めるしくみに迫る

筆者は小学2年生の時にカエル卵の発生する様子を観察して以来、発生学の魅力に取り憑かれた。発生学の醍醐味は、なんといっても胚が劇的にその形を変えていくところにある。形作りを知るために細胞を知り、細胞を知るために遺伝子の機能解析を行うというように研究の中心が移行した。本概論で述べてきたが、20世紀末に多くの形態形成遺伝子が単離され、その機能の精巧さが明らかになるにつれて、形作りはより複雑なネットワーク機構によって成り立っていることが理解してきた。この複雑性を理解、つまり、発生学を理解するうえで、エピ因子の理解は欠かせない。エピジェネティック因子群は細胞の個性を決定し、細胞の維持に深く関わる因子なのである。

本特集では、細胞・組織が個性を獲得し形作りに関わる重要なエピ因子を6つのトピックに絞り、紹介する（概念図3）。ページ数に限りがあり、細胞の数だけ、疾患の数だけ、組織・臓器の数だけ存在するエピ因子の機能を紹介できなかった点、およびDNAメチル化酵素の機能、ncRNA分子の多様な機能、翻訳後修飾因子群について取り上げることができなかつたことが残念である。本特集を読んで興味をもたれた方は、別視点からのエピ因子についてぜひ理解深めていただきたい。

おわりに—エピジェネティクスから何を知るのか？不可逆を可逆化させる？

本稿では3つのことに焦点を当てて述べてきた。エピ因子は①運命決定因子として転写因子とともにふるまう、②疾患発症の際の重篤性に深く関わる、③細胞の可塑性を担う。

概念図1は国内で大ブレイクしたあるテレビドラマを筆者が海外留学時唯一の楽しみとして観ていたとき以来、2007年から講演させていただく機会がある度に使わせていただいているスライドを元にしている。心地良いハーモニーは指揮者からの一方的な指揮から生まれるものではない、演奏者から指揮者へのフィードバックもある。つまり、両者が持ちつ持たれつの関係になったときに、“カンタービレ”な演奏ができるのである。

エピジェネティック因子は、組織再生=不可逆を可逆化させる大きな切り札である。将来、エピジェネティック因子を巧みに利用することで、器官再生のみならず、心筋梗塞からの心不全予防、がん化抑制、認知症抑制、炎症抑制などの効果が期待される。そのためには、われわれはまだまだ発生学を理解していかないといけないだろう。

謝辞

本概論を書くにあたって、多くの先生に支えていただいた。ときには叱りを受けることもあったが、それだけ各臓器・組織への理解にエピ因子が深く根をおろしていることを勉強させていただいた。古関明彦先生（理化学研究所）、小柴和子先生（東京大学）、岡田由紀先生（東京大学）には、本誌内容に関して校閲していただき深謝したい。また、各臓器形成に関わる因子に関して、以下の先生方には貴重なお時間を割いて多大な助言をいただいた。この場を借りて深く感謝したい。大川恭行先生（九州大学）、近藤寿人先生（大阪大学）、中島欽一先生（奈良先端科学技術大学院大学）、鈴木敦史先生（九州大学）、西中村隆一先生（熊本大学）、糸昭苑先生（熊本大学）、佐藤俊朗先生（慶應義塾大学）、相賀裕美子先生（国立遺伝学研究所）、丹羽仁史先生（理化学研究所）。

文献

- 1) Harada, A. et al. : EMBO J., 31 : 2994-3007, 2012
- 2) Takeuchi, J. K. & Bruneau, B. G. : Nature, 459 : 708-711, 2009
- 3) Namihira, M. et al. : Dev. Cell, 16 : 245-255, 2009
- 4) Hirabayashi, Y. et al. : Neuron, 63 : 600-613, 2009
- 5) Román-Trufero, M. et al. : Stem Cells, 27 : 1559-1570, 2009
- 6) Zhao, Y. et al. : Nature, 436 : 214-220, 2005
- 7) Takeuchi, J. K. et al. : Nat. Commun., 2 : 187, 2011
- 8) Hang, C. T. et al. : Nature, 466 : 62-67, 2010
- 9) Takahashi, K. & Yamanaka, S. : Cell, 126 : 663-676, 2006
- 10) Ieda, M. et al. : Cell, 142 : 375-386, 2010
- 11) Sekiya, S. & Suzuki, A. : Nature, 475 : 390-393, 2011

Profile

著者プロフィール

竹内 純：1996年、東北大学理学部卒業（井出宏之名誉教授）。2000年、奈良先端科学技術大学院大学（小椋利彦・現・東北大学加齢医学研究所教授）にて博士号取得、「02～'06年、トロント小児病院、「06～'07年、UCSFグラッドストーン研究所（Benoit Bruneau准教授）、「07～'10年、東京工業大学グローバルエッジ研究院、「10年より現職（東京大学分子細胞生物学研究所准教授）。形作りの美しさのなかにある「繊細さ」と「逞しさ」の魅力を分子の言葉で理解し、細胞・組織がもつ、またはかつてもっていた万能的な能力「可塑性と可逆性」システムの理解をめざしたい。この理解には心臓は非常に優れたモデル系の1つであろう。

心臓発生と心疾患のエピジェネティクス

クロマチンリモデリング因子・ヒストン修飾因子が織りなす複雑な臓器発生機構のモデルとして

中村 遼, 塚原由布子, 竹内 純

分子生物学を用いた心臓転写因子の理解により、心臓発生研究や先天性心疾患研究は大いに進歩した。しかしながら、さらに転写因子のみでは説明のできない疑問、解き明かせない部分も生じてきた。最近の研究によって、エピジェネティック因子は時期・領域特異的に機能しているだけでなく、特定の転写因子と協調的に作用することで細胞運命決定や細胞可塑性、心臓特異的転写因子群が原因となる心疾患重篤化に関与していることが明らかになってきた。エピジェネティック因子こそが、発生学と再生医学との橋渡しとなり、両者の間にある未解決な課題を解決すると考えられる。本稿では、心臓発生におけるエピジェネティック因子の重要性と心疾患との関連性について最新の知見を交えて紹介したい。

キーワード● クロマチンリモデリング、心臓転写因子、心疾患、ヒストン修飾、機能性RNA

はじめに

心臓は全身のなかで最も早期に機能しはじめる臓器であり、胎生期より血液のポンプ機能を担っている。側板中胚葉より誘導された心原基は、細胞移動による心筒形成、ルーピング（屈曲形成）、区画化形成というダイナミックな形態変化を経て2心房2心室を有する心臓へと成熟していく（図1）^{1)~2)}。この過程において、分化誘導された心筋、内皮細胞、線維芽細胞を含む10種類以上の細胞群が連携して働くことにより、心筋の緻密層や肉柱構造の形成、中隔形成など血流制御に重要な内部構造を構築する。

心臓特異的転写因子群（Tbx5, Gata4, Nkx2.5, SRFなど）は、心臓の形態形成や機能獲得に中心的な役割を果たす因子群であり、それゆえヒト心疾患の責任遺伝子としても報告される。一方、現在までにさま

ざまなエピジェネティック因子のノックアウトマウスが作製されたが、その多くは早期致死となるため、心臓を含めた器官形成における役割については長らく不明であった。現在、エピジェネティック因子の形態形成における重要性や組織・細胞特異的な機能が次々と報告されているが、クロマチン因子の組織特異的な機能についてはじめて報告したのはわれわれの心臓発生における論文であろう^{3)~5)}。さらに興味深いことに、クロマチンリモデリング因子の1つであるBrg1は免疫系においてはBaf57とともにT細胞の運命決定に関わり⁶⁾、マウス表皮と肢芽形成においてはBrmと協調して働いている⁷⁾。これらの知見から、クロマチンリモデリング因子はパートナー因子の組合せによって機能を使い分け、組織特異性を生み出していると考えられる。エピジェネティック因子群の発現異常が先天性心疾患・後天的なヒト疾患に酷似した現象を引き起こ

Epigenetic factors in cardiac development and diseases

Ryo Nakamura^{1) 2)} / Yuko Tsukahara²⁾ / Jun K. Takeuchi^{1)~3)} : Department of Biological Science, Graduate School of Science, The University of Tokyo¹⁾ / Institute of Molecular and Cellular Biosciences, The University of Tokyo²⁾ / "Understanding Life by iPS Cells Technology", PRESTO, JST³⁾ (東京大学大学院理学系研究科生物科学専攻¹⁾ / 東京大学分子細胞生物学研究所²⁾ / JSTさきがけ「iPS細胞と生命機能」³⁾)

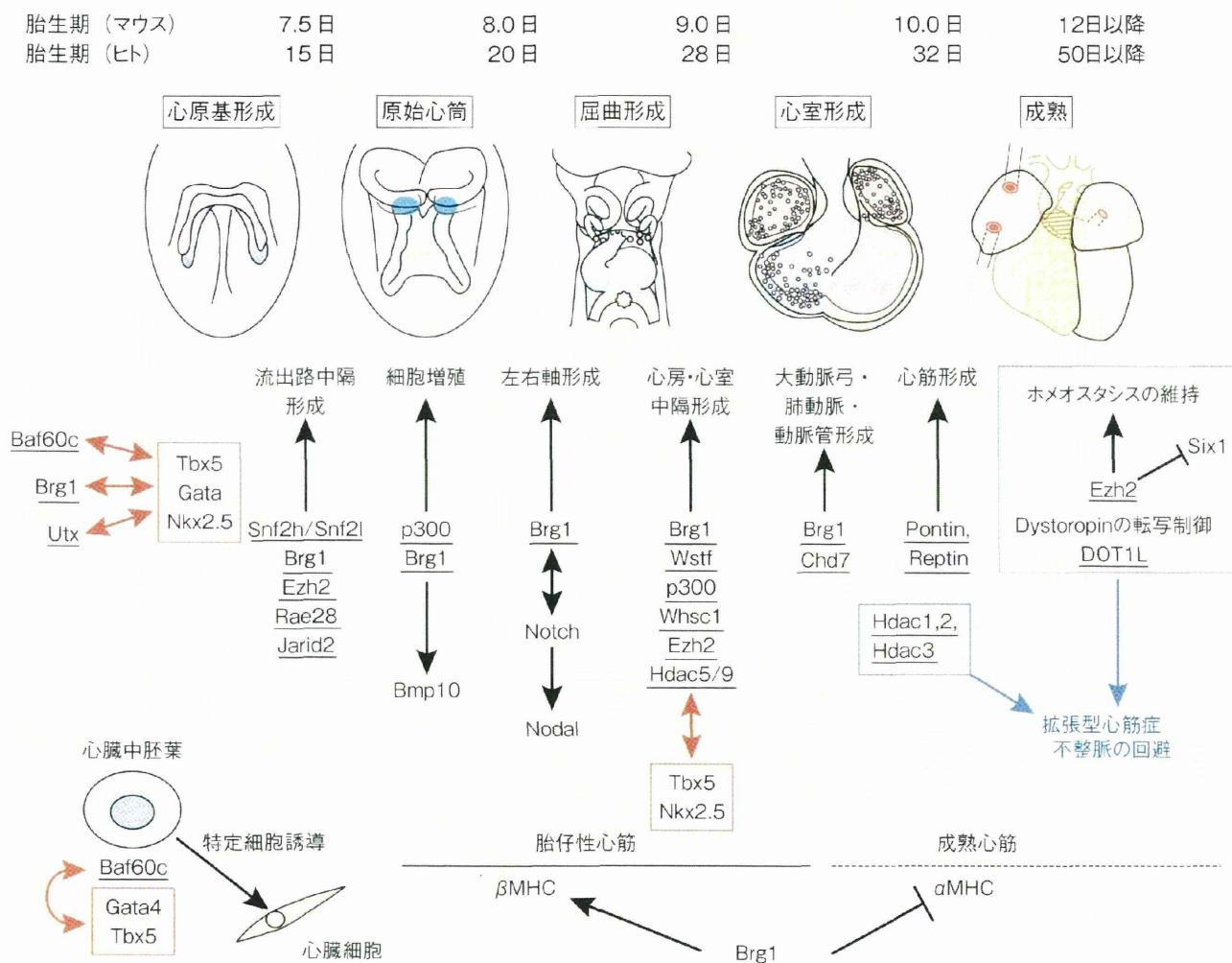


図1 マウス・ヒトの心臓発生過程・先天性心疾患に関わるクロマチンリモデリング因子・ヒストン修飾因子
心臓発生において、多くのエピジェネティック因子群（下線）がTbx5, Gata4, Nkx2.5を含む心臓特異的転写因子群（□）の制御を介し（→）、時期・領域特異的に機能する。さらに、心筋分化誘導因子や成熟後の心機能維持因子（□）として重要な役割を担う

すことも報告され、エピジェネティック因子の心臓特異的な役割、心臓発生および心疾患との関連性は非常に興味深い。

本稿でははじめに、心臓発生・心疾患におけるクロマチンリモデリング因子について解説したい。

1 心発生・心疾患におけるクロマチンリモデリング複合体

クロマチンリモデリング因子は複数の因子が会合し、ATP依存的に機能する。活性化されるATPaseの違いによって、SWI/SNF, CHRAC (ISWI), NuRD,

INO80複合体に大別され、心臓における機能が多数報告されている（表）⁸⁾。

① SWI/SNF-BAF型複合体

哺乳類のSWI/SNF複合体は少なくとも11のサブユニットから構成され、Brg1 (Brahma-related gene 1)とBrmという2つのATPaseをコア因子として、その周りに約10種類のBAF (Brg1/Brm associated factors)因子が取り巻いた巨大な複合体を形成している⁹⁾。哺乳類SWI/SNFは自身によってスクレオソームを解いた後、転写開始点にPol IIを引き寄せる機能が知られている^{10,11)}。このような機能はクロマチン構造変換複合体では共通に予想されるものであるが、さら

表 クロマチンリモデリング因子群と心臓発生・心機能

サブファミリー	因子	遺伝子改変型	表現型	コメント
大動脈・流出路の発達				
SWI/SNF	Brg1	平滑筋細胞特異的欠損マウス	1/3の割合で大動脈開存症が発症	myocardinと相互作用し平滑筋収縮関連遺伝子を活性化
心筋発達・心臓区画化				
SWI/SNF	Brg1	内皮細胞特異的欠損マウス	肉柱低形成、心ゼリーの消失、胎生致死(E10.5~11.5)	Adamts1の発現を抑制し心ゼリーの不完全な分解を阻止、肉柱形成を促進
		心筋特異的欠損マウス	心筋層の菲薄化、心室中隔欠損、胎生致死(E11.5)	Bmp10を活性化し心筋増殖を促進、Brg1/HDAC/PARP複合体がMHCアイソフォームの発現を制御
		点変異体のノックダウン胚 (ゼブラフィッシュ)	ルーピング異常、心筋低形成、収縮力低下	心臓発達におけるBrg1の機能はゼブラフィッシュにおいても保存されている
	Baf60c	心臓特異的欠損マウス	ルーピング異常、両心室の低形成、流出路の短縮、胎生致死(E10~11)	Baf60cは心臓転写因子と作用し多数の心臓遺伝子を制御、ルーピング形成に関してはNotchと作用し、Nodalの発現を制御
		非心臓性中胚葉における過剰発現	非心臓性中胚葉から成熟心筋への分化誘導	Tbx5, Nkx2.5, Gata4と相互作用し胎仔性遺伝子群の発現を促進
		過剰発現(ゼブラフィッシュ胚)	心臓の肥大化	Baf60cはGataと作用し心臓関連遺伝子群を活性化
ISWI	Wstf	Wstf欠損マウス	心室・心房中隔欠損、肉柱低形成、大動脈縮窄	
INO80	Pontin, Pontinノックダウン胚 / Reptin 機能獲得 Reptin 得型変異体胚(ゼブラフィッシュ)		心筋過形成	PontinとReptinは拮抗的にβ-catenin経路を制御し心筋増殖を統制

にBAF複合体は複合体自身の構成因子の変化と転写因子などのパートナー因子の変化により一層の機能特異性を生み出す⁸⁾。すなわち、特定の標的因子のプロモーター上で機能することにより、SWI/SNF-BAFは組織・細胞特異的な分化や成熟に大きな影響を与えると考えられている。

i) BAF複合体のコア因子Brg1/Brm

Brg1(遺伝子名Smarca4)はSWI/SNF-BAF複合体のコア因子であり、さまざまな器官形成に関与し心臓でも特異な機能をもつ。

Brg1ヘテロ欠損型マウスは左心室低形成を生じる(図2A)。また、心電図の解析結果から顕著な房室結節機能異常が見受けられ(図2B)¹²⁾。この結果は、Brg1の発現量の低下が心臓病の発症に直接的に関与することを強く示唆する。Brg1は心臓転写因子Tbx5, Gata4, Nkx2.5, Tbx20とタンパク質間において相互

作用する³⁾。Brg1は種を超えて保存されており、ゼブラフィッシュにおいてもBrg1はTbx5, Gata5と相互作用することが確認されている¹³⁾。他に、Tbx5欠損による表現型に酷似した左室低形成を伴うことから、Brg1およびTbx5の单一ヘテロマウスの表現型を比較したところ、左室低形成がそれぞれ30~40%程度見受けられた。ところが、Brg1:Tbx5ダブルヘテロマウスでは、ほぼ100%の割合で重度な左室低形成が観察され、さらに心室中隔が完全に欠損する(図3A)。他にもクッショング形成不全、心房壁・心室壁の菲薄といったヒトの先天性心疾患に共通する重篤な表現型が認められた³⁾。これら一連の知見は、クロマチン因子Brg1の発現量の差が特定の先天性心疾患の重篤化に直結することを表している(図3B)。さらに興味深いことに、Brg1とTbx5は心臓だけでなく上肢においても強く発現するが、Tbx5:Brg1ダブルヘテロマウスで

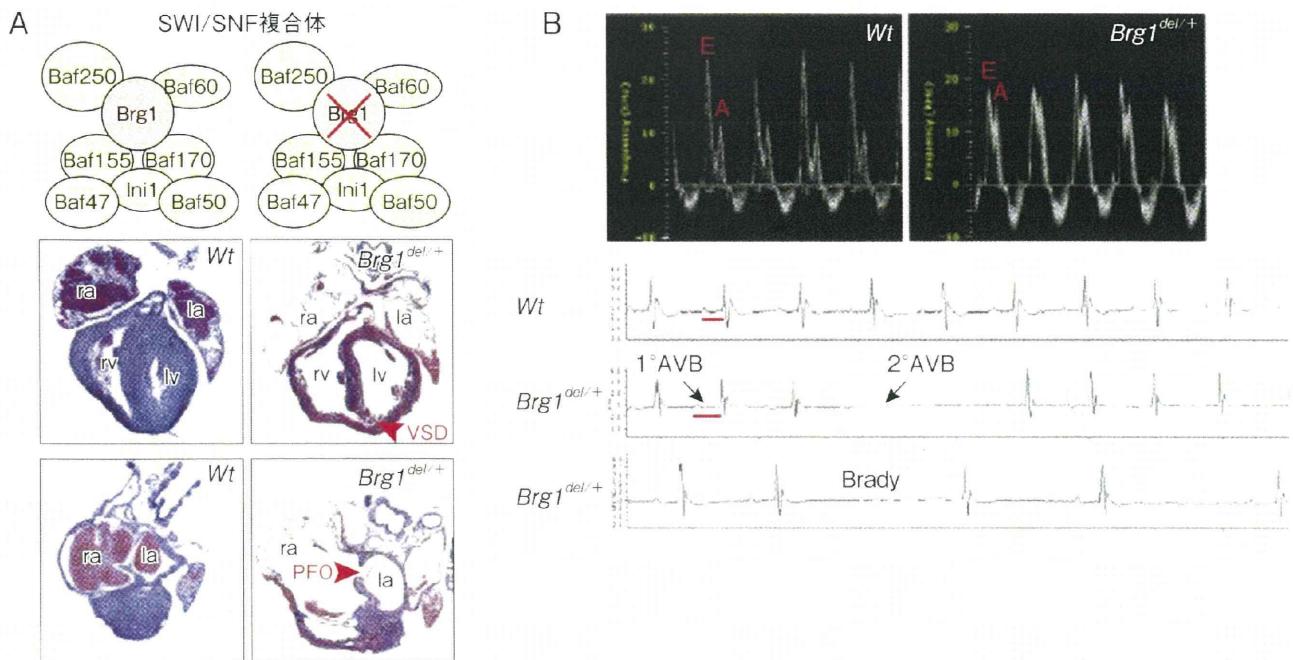


図2 クロマチンリモデリング因子Brg1の心臓における機能

A) Brg1ヘテロ欠損型マウスは、先天的左室低形成、心筋層の菲薄化、心房・心室中隔欠損を生じる。la：左心房、lv：左心室、ra：右心房、rv：右心室。VSD：心室中隔欠損、PFO：卵円孔開存（心房中隔の一部欠損）。B) Brg1ヘテロ欠損型マウスは房室結節機能異常に伴う心収縮異常と不整脈を呈す。上段：成体マウスの心エコー検査。Brg1ヘテロマウスは、E/A比率が低下し心弛緩が認められる。E：E波（左室流入拡張早期波）、A：A波（心房収縮期波）。下段：心電図。Brg1ヘテロマウスはAVB、QRS波の延長（伝導遅延）、洞結節機能不全による不整脈を生じる。AVB：房室ブロック、Brady：徐脈性不整脈

は上肢異常においては心臓と異なり重篤化しない。Tbx5変異は心臓および上肢の異常をきたすヒトHolt-Oram症候群原因遺伝子であり、四肢の発生異常の重篤化においてはまた別のメカニズムが存在するのかもしれない。

また、Brg1は胎仔性心筋成熟においても重要な役割を担っている。胎仔初期の心筋ではサルコメア構造の構成因子であるミオシン重鎖型が β -myosin heavy chain (β MHC、Myh7) であるが、成体心筋では α -myosin heavy chain (α MHC、Myh6) へと置き換わる。胎仔期において、Brg1はTbx5/Gata4/p300などと相互作用することにより β MHCを誘導し、 α MHCのプロモーター上ではHDACやPARPとの相互作用により α MHCの発現を抑制していることが明らかとなった¹⁰。マウスやラットでは大動脈狭窄により人工的に心臓に負荷をかけることで心肥大を引き起こすことができるが、この心負荷マウスではミオシン重鎖型が α MHCから β MHCへと変化する。この“先祖帰り”と

よばれる現象も先述のBrg1/HDAC/PARPを介した α MHC抑制機構が働いていることが明らかとなった¹¹。驚くべきことに、ヒト肥大型心筋症患者の一部ではBrg1の発現量が2倍程度亢進されており、その値は疾患の重症度およびミオシン重鎖型の変化と相関することがわかった¹²。

前述の2つの事例は、Brg1の発現量の増減が心筋症を呈することを示しており、生体心臓においてはこのバランスが精密に保たれている。

ii) Baf60 ファミリーメンバー

SWI/SNF複合体を形成するBaf60サブユニットには、Baf60a、Baf60b、Baf60cの3つのアイソフォームが存在し、それぞれ別の遺伝子 (Smared1、Smared2、Smared3) にコードされている。Baf60cは原腸形成後期、心臓前中胚葉から心臓発生初期にかけて特異的に発現する³。一方、Baf60a、Baf60bは心発生初期には発現しない。Baf60cノックダウン胚は、流出路の短縮、右室・両心房の低形成、欠損など極度の奇形が生じる³。

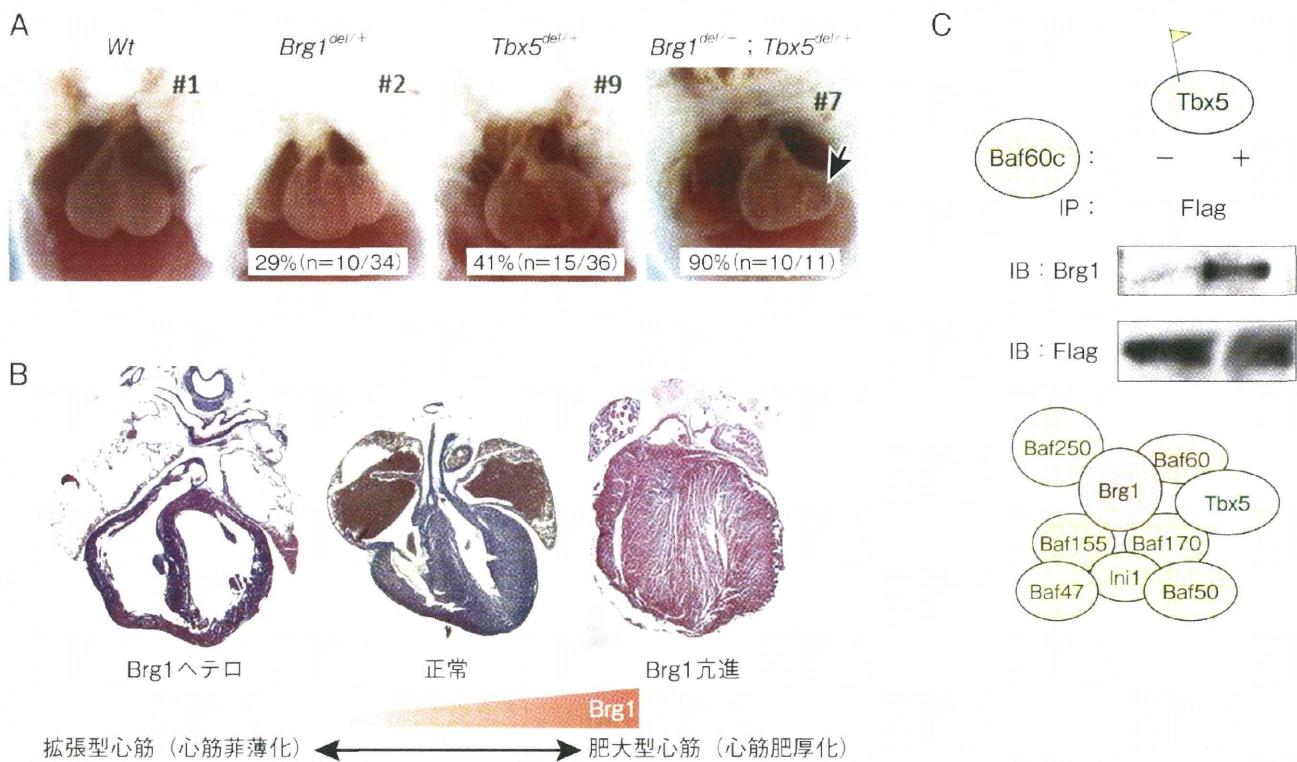


図3 先天性心疾患の重篤性にクロマチンリモデリング因子の存在が深く関わる

A) クロマチンリモデリング因子Brg1は心臓転写因子Tbx5の機能亢進に働き、両者のダブルヘテロマウスは重篤な先天性心疾患を呈す。→：左室低形成。B) Brg1の発現量が、心筋形成を制御する。C) Brg1は、Baf60c存在下で心臓転写因子Tbx5と相互作用する

このとき、心臓転写因子である Tbx5, Gata4, Nkx2.5 の発現は維持されるが、これらの標的因子である Nppa, Bmp10 は完全に消失した³¹。この理由として、われわれは心臓転写因子が Baf60c 存在下において機能しているのではないかと仮説を立て、Nppa-luc, Nkx2.5-luc を用いたプロモーター・アッセイにより、Baf60c が Tbx5 や Gata4 の転写活性を促進していることを示し、クロマチンリモデリング因子の新たな機能を提唱した。さらに、Baf60c 存在下で Tbx5 と Brg1 が相互作用することも明らかとなり、クロマチンリモデリング因子は単にクロマチン構造の open/close の機能だけでなく、Tbx5, Gata4, Nkx2.5 と会合することによって標的下流遺伝子の発現制御に関わる、つまり転写因子に似た機能をも、ちあわせていると考えられる（図3 C）。

Baf60c のもう 1 つの機能として左右軸の決定があげられる。Baf60c は Notch との結合を介して初期胚で Nodal の発現を制御し、心臓のルーピングなど左右軸

形成においても重要な機能を担っている¹⁵。

iii) 運命決定因子としての顔をもつ Baf 因子

線維芽細胞から骨格筋細胞を誘導する bHLH (basic helix-loop-helix) 型転写因子 MyoD や平滑筋を誘導する myocardin の発見によって、特定因子が細胞運命を制御するマスター因子となりうることが示された^{16,17}。心臓においてもマスター因子が存在することが期待されたが、単一の心臓転写因子のみでは心臓誘導さえも起こらなかった。しかしながら、Tbx5, Gata4 とともにクロマチンリモデリング因子 Baf60c を組合わせると、心筋遺伝子 Actc1, Myl7 の発現誘導および拍動心筋が観察された¹⁸。さらに *in vivo* ChIP 解析より、導入された Baf60c がクロマチン構造を紐解き、Gata4 の心筋遺伝子プロモーター領域への結合を促進していることが示された。

現在、新たな再生医療の治療戦略として、ES細胞やiPS細胞といった多能性幹細胞から心筋を分化誘導する試みがなされている。しかし、これらの多能性幹細胞は樹立に時間を要することや未分化な状態で移植するとテラトーマ（奇形腫）を形成してしまうこと、さらに倫理的な問題など乗り越えるべき課題が多い。そこで新たなアプローチとしてエピジェネティック因子による心筋誘導法が期待される。患者由来の細胞から心筋へとダイレクトにリプログラミングし移植ソースとするほか、心臓病変部やその近傍に直接エピジェネティック因子を導入することにより、病変部に心筋を再生させる新規治療法への発展が期待される。

② ISWI複合体と心筋発達

哺乳類のISWI（Imitation-SWI）複合体は、NURF、ACF、CHRAC、NoRC、WICHの5種類が存在し、Snf2hとSnf2lの2種類のATPaseのいずれかを含んでいる。Snf2h、Snf2lは心臓発生期に発現するが、Snf2h欠損マウスはE5.5～E7.5の間で致死となるため心形成における機能は不明であった¹⁹⁾。近年、Snf2hを含むWICH〔Wstf（Williams syndrome transcription factors)-ISWI chromatin remodeling〕複合体の構成因子であるWstf欠損マウスが、大動脈縮窄、心室肉柱の低形成、心室・心房中隔欠損を発症することが報告され²⁰⁾。WICH複合体が心臓発生に重要であることが示唆された。

③ NuRD複合体

NuRD（nucleosome remodeling and deacetylase）複合体は、ヒストン脱アセチル化酵素（HDAC：②④でも記述）と巨大なクロマチンリモデリングタンパク質であるCHD（chromatin helicase DNA-binding protein）を含み、一般には転写抑制に働くとされている。CHDファミリーは現在9種類が報告されており、Chd7はカエル胚を用いた実験より、Brg1/PBAFと結合し、Sox9、Twist、Slugの発現および神経堤細胞の活性化を制御することが報告されている²¹⁾。Chd7ヘテロ欠損マウスは動脈弓の形成阻害が認められ、Chd7は咽頭外胚葉でTbx1と作用し、動脈弓形成を制御する²²⁾。NuRD複合体は、心室中隔形成に関する心臓転写因子Sall4²³⁾²⁴⁾と結合する。また、Sall4はH3K36me3特異的メチル基転移酵素であるWhsc1（Wolf-Hirschhorn

syndrome candidate 1）と結合し²⁵⁾、これらの因子の変異体がヒトの先天性中隔欠損を発症することから、心臓発生において何らかの機能をもつと推測される。

④ INO80複合体と心筋発達

INO80クロマチンリモデリング複合体はINO80、SRCAP、p400/Tip60の3種類が存在し、それぞれの複合体が、Pontin（alias Rvb1、Tip49、Tip49a）とReptin（alias Rvb2、Tip48、Tip49b）という2つのDNAヘリカーゼを有する²⁶⁾。ゼブラフィッシュにおいてPontinのノックダウン胚およびReptinの活性化型変異体は心筋過形成が生じる。PontinとReptinは拮抗して心筋発達を制御し、その一部はβ-catenin経路を介することが報告されている²⁷⁾。

2 ヒストン修飾因子と心発生・心疾患

ヒストン修飾因子にはヒストンメチル化・脱メチル化因子群とヒストンアセチル化・脱アセチル化因子群があげられる。本項では、そのなかでも心臓発生・心疾患に深く関与が報告されている因子群について概説する。

① ポリコーム群タンパク質抑制性複合体と心発生・心疾患

ポリコーム群タンパク質は2種類のポリコーム抑制性複合体PRC1、PRC2（polycomb repressive complex-1、2）を構成する。PRC2はヒストンメチル化酵素、Ezh1、Ezh2を含み、標的遺伝子領域においてヒストンH3K27をメチル化する。PRC1はH3K27me3を認識して結合し、ユビキチン化修飾によるクロマチン構造変換を介して遺伝子サイレンシングに働く。

哺乳類PRC1構成因子の1つ、Rae28はNkx2.5の発現を制御し、流出路の中隔形成に必須である。Rae28欠損マウスは、Fallot症候群、両大血管右室起始症、大動脈弁閉鎖を引き起こす²⁸⁾²⁹⁾。

Senp2はPRC1構成因子であるPc2/CBX4を脱SUMO化し、H3K27me3へのPRC1の結合を阻害する。Senp2欠損マウスは心内膜床の低形成、心筋層の菲薄化を生じ胎生致死となる。Senp2の減少は、SUMO化Pc2/CBX4を増加させ、プロモーター上へPRC1を集積させる。その結果、心臓発生に必須な転写因子Gata