科学研究費助成事業 研究成果報告書

平成 30 年 6 月 6 日現在

機関番号: 82401

研究種目: 挑戦的萌芽研究 研究期間: 2015~2017

課題番号: 15K14518

研究課題名(和文)小胞体カルシウム枯渇シグナル系の作動原理と筋分化における役割

研究課題名(英文)Signaling induced by calcium depletion from the endoplasmic reticulum: regulation mechanisms and its roles in myoblast differentiation

研究代表者

森島 信裕 (MORISHIMA, Nobuhiro)

国立研究開発法人理化学研究所・伊藤ナノ医工学研究室・特別嘱託職員

研究者番号:40182232

交付決定額(研究期間全体):(直接経費) 3,000,000円

研究成果の概要(和文): 小胞体は細胞内のカルシウムストアとして働く。貯蔵されているカルシウムは細胞内外の様々な刺激に応答して細胞質ゾルに放出され、カルシウム依存性タンパク質を活性化する。カルシウムの放出は同時に小胞体内カルシウム濃度の低下を招く。私たちは骨格筋の前駆細胞(筋芽細胞)の分化過程において小胞体カルシウム濃度の低下が分化の進行にとって重要であることを示した。本研究課題においては、小胞体カルシウム濃度の低下が分化過程のどの時期に起こるかを特定し、低下が起こる仕組みと筋分化に果たす役割について手がかりを得た。

研究成果の概要(英文): Endoplasmic reticulum (ER) is the calcium store in cells. In response to various stimuli, the ER releases calcium into the cytosol where calcium dependent proteins are activated. On the other side of the coin, calcium depletion from the ER occurs. We have previously found that ER calcium depletion is critical for skeletal myoblast differentiation. In the present project, I have examined the precise timing of ER calcium depletion in differentiating myoblast cells. By analyzing the behaviors of proteins that regulate calcium dynamics in the ER, and those of calcium dependent proteins, I have gotten clues as to the regulation mechanism of ER calcium depletion and its roles in skeletal muscle differentiation.

研究分野: 細胞生物学

キーワード: 小胞体 カルシウム枯渇 細胞内シグナル伝達 筋芽細胞

1.研究開始当初の背景

小胞体は細胞内のカルシウムストアとし て働く。小胞体は細胞質ゾルに比べて約 1000 倍高い濃度のカルシウムを含んでい る。この濃度は小胞体膜上のカルシウムポ ンプタンパク質によるカルシウム汲み入れ により維持される。一方、貯蔵されている カルシウムは細胞内外の様々な刺激に応答 する小胞体カルシウムチャネルタンパク質 を通って細胞質ゾルに放出され、カルシウ ム依存性タンパク質を活性化する。この現 象は古くからよく研究されていて、小胞体 外からの刺激がカルシウムチャネルをどの ように活性化し、放出されたカルシウムが 最終的に小胞体外 (細胞質ゾル)のどのタ ンパク質を活性化するかがかなり明らかに なっている。例えば、筋肉においては小胞 体からカルシウムが放出されることで筋タ ンパク質(トロポニン)が活性化され、こ れによって筋収縮が起こる。このように、 小胞体から放出されるカルシウムが小胞体 の外で起こす現象は重要視されてきた。-方で、小胞体からのカルシウム放出は同時 に小胞体内カルシウム濃度の低下をもたら す。しかし、この濃度低下はこれまで必ず しも注目されてこなかった。小胞体カルシ ウム濃度の低下は小胞体ストレスと呼ばれ る特別な状態を生む原因の一つとして近年 研究が盛んになってきている。私たちは骨 格筋の前駆細胞(筋芽細胞)の分化過程に おいて小胞体カルシウム濃度の低下が一過 的に起こることを見出し、これが分化の進 行にとって重要であることを示した。生体 内では筋芽細胞が数百以上細胞融合を起こ して筋肉細胞に分化する。すなわち、正常 な筋芽細胞の分化にとって小胞体カルシウ ムの枯渇による小胞体ストレスが必要であ ることが明らかとなった。

2.研究の目的

本研究課題の目的は骨格筋形成にとって 重要な小胞体カルシウム枯渇が起こる仕組 みとその意義を明らかにすることである。 そのために小胞体カルシウム濃度の低下が いつ起こるかを特定することを目指した。 細胞内で起こる現象を非破壊的にリアルタ イムで捉えるためには工夫が必要である。 小胞体カルシウム濃度の低下が起こる時期 を特定することができれば、その直前にど のような仕組みが働いているか、また、そ の時期にどのような変化が小胞体及びその 周囲で見られるかが分かるようになること を期待した。

3.研究の方法

分化過程における小胞体カルシウム枯渇 を調べるために培養可能な筋芽細胞株(マ ウス由来 C2C12 細胞)を用いた。使用した 細胞株は培地組成を変えることによって分 化を誘導することができる。小胞体カルシ ウム濃度低下を視覚的に検出するために小 胞体膜を貫通して存在する小胞体カルシウ ムセンサータンパク質STIM1に注目した。 STIM1 は小胞体のカルシウム枯渇に応答 してクラスターを形成して活性化し、小胞 体へのカルシウム再充填反応を促進する。 従って、このタンパク質のクラスター形成 を顕微鏡下で観察することにより、小胞体 カルシウム枯渇を視覚的に捉えることが期 待された。そこで、STIM1 に緑色蛍光タン パク質(green fluorescent protein, GFP) の類縁体を人工的に融合させ、プローブと して用いることにした。

STIM1 タンパク質はカルシウム結合部位を含むほか、クラスター形成に必要な領域、他のカルシウム制御タンパク質と相互作用する部位を含む。これらの機能部位やSTIM1 の膜貫通に影響を与えないように、STIM1 cDNA の内部に GFP 類縁体のcDNA を連結して蛍光性の改変 STIM1 cDNA を作製した。トランスフェクションによって改変 STIM1 cDNA を C2C12 細胞に導入し、cDNA が染色体に組み込まれた安定発現株を薬剤選択を利用して作製した。このようにして得た改変 STIM1 安定発現株を期いて、分化誘導条件下でいつ、どのようにして小胞体カルシウム濃度の低下が起こるかを検討した。

カルシウム枯渇が起こるメカニズムを探るため、改変 STIM1 安定発現株の遺伝子導入実験を行った。これまでに小胞体カルシウムポンプやカルシウムチャネルに結合するタンパク質が少なくとも計 10 種類以上報告されている。こうしたタンパク質の活性を調節することによって小胞体のカルシウムダイナミクスが変化する可能性に注目した。これらの結合タンパク質の cDNA をクローニングし、改変 STIM1 安定発現株へ導入することで強制発現させ、STIM1 クラスター形成への影響を見た。

また、カルシウム枯渇のタイミングを中心とした時間帯に起こるタンパク質の変化(量的変化、活性化、翻訳後修飾など)をウエスタンブロット法により解析した。解析対象にはカルシウムポンプ結合タンパク質、カルシウムチャネル結合タンパク質や細胞質ゾル中のカルシウム依存性タンパク質及び小胞体ストレスへの応答に関わるタンパク質群を含む。

4. 研究成果

1)改変 STIM1 安定発現株の作製は2 段階のセレクションを経て行った。第一段 階は改変 STIM1 の発現量が適当なレベル にある細胞株の選択である。一般に、小胞 体膜タンパク質を強制発現させると膜上で 凝集体を作ってしまい、内在性のタンパク 質とは異なる振る舞いを示すことが少なり ない。改変 STIM1 の発現レベルが比較的 高い細胞株では改変 STIM1 が繊維状の凝 集体を形成することが判明した。そこで、 トランスフェクションの条件を変えて細胞 あたりの cDNA 取り込み量を減らし、改変 STIM1 の発現量が比較的低いクローンが 多く作られるようにした。

増殖中の筋芽細胞中において改変 STIM1 が網目状の分布パターンを示す株を約 30 クローン取得した。これらの細胞においては改変 STIM1 が小胞体膜全体にわたって偏在することなく同じ密度で存在しているため、小胞体自体の網目状構造を反映したパターンになっていると考えられた。

第二段階として細胞分化の効率が親株のC2C12 細胞と同程度に良好なものを選択した。分化効率の指標となるのは分化誘導後に見られるアポトーシス細胞の出現、細胞融合前の細胞整列、およそ1.5日後から顕著に見られる細胞融合、3日から5日後に多数観察される筋管の形成である。このような選択を経て4クローンの優良な改変STIM1安定発現株を確立した。

培地成分を変えて改変 STIM1 安定発現 株の分化誘導を開始すると、約 22 時間から 24 時間までは改変 STIM の分布パターンに変化は見られなかった。しかし、24 時間頃から改変 STIM1 のクラスター形成が開始し、一細胞内に数個から数十個のクラスターが検出された。24 時間以降、少なくとも数時間の間はクラスターが維持されていたが、その後次第にクラスターの数が減 少し、サイズも小さくなった。32 時間を過ぎるとクラスターはほぼ消失した。これらの結果は 24 時間頃から数時間の時期に小胞体カルシウム濃度の低下が起きていることを示唆する。

2)小胞体カルシウムポンプや小胞体カルシウムチャネルと相互作用するタンパク質群を筋芽細胞に遺伝子導入して改変STIM1の分布パターン変化を検討したのころのカルシウムポンプ結合タンパク質のあった。このタンパク質が筋分化のこのタンパク質が筋分を促進する。予備的な解析ではあるが、小胞体カウム枯渇が始まる時期にこのタンパク質の内在性発現をノックダウンするためのsiRNAを選別する作業を行っている。

3)分化誘導開始から 24 時間後の時間 帯において細胞質ゾル中に存在するカルシウム依存性プロテアーゼが活性化している ことを示唆するデータを得た。カルシウム 依存性プロテアーゼの活性化を調べるため、 複数の基質タンパク質についてウエスタケ ブロット解析を行ったところ、そのコントの 一つが同じ時間帯によく切断されているという結果が得られた。これは同時間帯にいる にとを示唆しており、小胞体カルシウム 濃度が起きていることを間接的に支持する に果たす役割について現在検討を続けている。

以上のように、小胞体からカルシウムが 放出される時期を特定することができ、小 胞体カルシウム枯渇を引き起こす因子の候 補が得られた。また、細胞質ゾルに存在す るカルシウム依存性プロテアーゼの活性化 をこの時期に検出し、筋分化への関与の可 能性を見出した。

5 . 主な発表論文等

[雑誌論文](計 4 件)

1. 森島信裕「筋肉細胞の分化と小胞体ストレス」THE BONE (査読なし)(印刷中)(2018)

2. N. Morishima and K. Nakanishi

"Proplatelet formation in megakaryocytes is associated with endoplasmic reticulum stress" Genes to Cells (査読あり) 21, 798-806 (2016)

DOI: 10.1111/gtc.12384.

3. N. Morishima and K. Nakanishi

"Significance of ER Ca²⁺ outflow during myogenesis" Channels (査読なし)9, 173-174 (2015)

DOI: 10.1080/19336950.2015.1069504

4. K. Nakanishi, K. Kakiguchi, S. Yonemura,

A. Nakano, and <u>N. Morishima</u>

"Transient Ca²⁺ depletion from the endoplasmic reticulum is critical for skeletal myoblast differentiation" FASEB J. (査読あり) 29, 2137-2149 (2015)

DOI: 10.1096/fj.14-261529

[学会発表](計 1 件)

森島信裕、馬替純二、伊藤嘉浩、緒方裕光「小グループの選抜タンパク質を精密定量し、微弱で慢性的な細胞ストレスが細胞生理に与える影響を定量評価する」2017年度生命科学系学会合同年次大会 2017.12.9 神戸ポートアイランド(兵庫県神戸市)

〔その他〕

科学技術振興機構サイエンスポータル

"筋肉動かす Ca は筋肉作る司令役も担う" http://scienceportal.jst.go.jp/news/new sflash_review/newsflash/2015/02/2015021 8 03.html

医学生物学の総合ポータルサイト BioMed サーカス.com レビュー記事

http://biomedcircus.com/paper_03_39.htm

6. 研究組織

(1)研究代表者

森島 信裕 (MORISHIMA Nobuhiro)

国立研究開発法人理化学研究所・伊藤ナノ

医工学研究室・特別嘱託職員

研究者番号: 40182232