科学研究費助成事業 研究成果報告書



平成 26 年 6 月 13 日現在

機関番号: 1 4 3 0 1 研究種目: 若手研究(B) 研究期間: 2012~2013

課題番号: 24790383

研究課題名(和文)患者iPS細胞を用いた筋ジストロフィー症の病態再現

研究課題名(英文) Modeling Duchenne muscular dystrophy using patient-derived iPS cells

研究代表者

櫻井 英俊 (Sakurai, Hidetoshi)

京都大学・iPS細胞研究所・講師

研究者番号:80528745

交付決定額(研究期間全体):(直接経費) 3,500,000円、(間接経費) 1,050,000円

研究成果の概要(和文):本研究課題では、DMD患者由来iPS細胞を用いて病態再現を目指した。DMD患者由来iPS細胞を筋細胞に分化誘導したところ、対照iPS細と比較して筋細胞の成熟度、分化速度、遺伝子発現に変化はなかった。また電気刺激を加えるとMD患者由来筋細胞でCa2+の過剰流入を認めた。そしてCa2+の過剰流入を起こすと、DMD患者由来筋細胞では細胞障害が促進された。これらの表現型はエクソンスキップによるジストロフィン遺伝子回復により改善したことから、DMDにおいて筋病態の発症にはCa2+の過剰流入が関与していることが強く示唆された。今後Ca2+過剰流入を標的とした新規治療法の確立へとつなげてゆく。

研究成果の概要(英文): In this study, we demonstrated the early pathogenesis of Duchenne muscular dystrop hy (DMD) using patient-derived iPS cells. DMD-muscles differentiated from DMD-iPSCs exhibited similar gene expression profile and similar maturity as control iPSC-derived muscles, and no differentiation delay was observed in DMD-muscles. When DMD-muscles were exposed to electric stimulation, higher intracellular Ca2+influx was observed in DMD-muscles than control-muscles. Larger cell damage was observed in DMD-muscles than control-muscles through overloading Ca2+ by ionomycin. Since these phenotype could be ameliorated by restored dystrophin expression by exon skip technics, we conclude that excessive Ca2+ influx is the trigger for the early pathogenesis of DMD caused by absence of dystrophin. According to our findings, we are goin g to develop new drugs targeting excessive Ca2+ influx by analyzing the mechanism which is caused by absence of dystrophin.

研究分野: 疾患再現学

科研費の分科・細目: 脳神経科学・神経・筋肉生理学

キーワード: iPS細胞 疾患再現 筋ジストロフィー

1.研究開始当初の背景

Duchenne 型筋ジストロフィー(DMD)に対す る治療法として、エクソン・スキッピングに ついては世界共同治験の施行という大きな 成果を上げた。しかしながら、エクソン・ス キッピングは Dystrophin 遺伝子の変異部位 によってスキップすべきエクソンが異なり、 一つの薬剤で全ての患者に適応できるわけ ではない。今後も様々な遺伝子変異を持つ患 者に対し、何種類ものエクソン・スキッピン グ剤が開発されると考えられるが、その有効 性を検証するために患者由来の骨格筋細胞 を活用できることが求められている。これま では患者由来の筋生検サンプルから得られ た筋芽細胞や、線維芽細胞に MyoD を導入し て誘導した筋細胞が用いられてきた。しかし それらは増殖能が低いことや、数回の継代で 増殖が停止してしまうなど、繰り返して実験 を行うには困難があった。

一方我々は、前年度までに、骨格筋分化決定因子である MyoD1 を強制発現させることで、ヒト iPS 細胞から 60%以上の高い効率で、しかも再現性高く骨格筋細胞を分化させる技術を開発していた。

2.研究の目的

本研究は筋ジストロフィー患者由来、および対照健常人由来の iPS 細胞を用いて、In vitro で筋ジストロフィーの病態再現モデルを構築し、さらに病態を可視化することで、将来有望な治療法と期待されるジストロフィン遺伝子のエクソン・スキッピングに有用な化合物をスクリーニングできるシステムの構築を目的とする。将来的に様々な欠損を持つ患者由来の細胞を用いてスクリーニングできれば、様々なタイプの患者それぞれに適合した化合物を発見することが可能になり、ヒット化合物のいち早い臨床応用に繋がると考える。

3.研究の方法

京大病院小児科学講座の協力の元、様々な変異を持つDMD患者からiPS細胞を樹立する。我々が開発したPB-Tet-MyoDベクターを導入し、効率の良い筋分化を起こすクローンを選別する。患者由来骨格筋細胞と健常人由来骨

格筋細胞を比較し、まず分化能や筋細胞の成熟化の程度を比較検討する。次に病態再現実験として、NF-kB の活性化やミトコンドリア機能異常、培養上清の CK 値や細胞内の酸化ストレスの程度、Ca2+濃度などを定量的に評価し病態再現を行う。

4. 研究成果

京大小児科にて樹立された2例のDMD患者由来iPS細胞を用いて実験を行った。また1例については父親の細胞を健常コントロールとして用いた。iPS細胞であることの検証は、未分化遺伝子発現、表面マーカー発現、アルカリフォスファターゼ活性測定および、免疫不全マウスへの移植によるテラトーマ形成能を解析し、すべてのクライテリアを満たすクローンを選別して実験に使用した。

PB-Tet-MyoD ベクターを導入後、G418 による薬剤選択にて選別されたポリクローナルな細胞群にて、テトラサイクリン添加による筋分化誘導を行った。その結果、筋分化時の遺伝子発現変化や筋マーカー分子の発現効率には健常コントロールと DMD 患者由来の間で、有意な差は認められなかった。

次に分化9日目でのジストロフィンの発現を比較すると、mRNA レベルでは同等であったが、タンパクレベルでは DMD 患者由来細胞において全くジストロフィンの発現を検出しなかった。これは患者の変異を模倣できていると考えられる。

そこで引き続いて筋分化良好な iPS 細胞ク ローン選別の後、筋収縮時の細胞内 Ca2+濃度 を測定した。筋収縮は培地中に電極を挿入し、 電気刺激を行う事で再現した。Ca2+濃度は蛍 光指示試薬である Fluo-8 を用いた。結果は 健常コントロールに比べ DMD 患者由来細胞で 収縮時の Ca2+が高かった。さらに、より精密 な比較を行うため、同一の患者細胞を用いて エクソンス・キッピングによりジストロフィ ンの発現回復を行った。1 例目はエクソン 44 欠損であったため神戸学院大・松尾教授との 共同研究によりエクソン 45 をスキップする アンチセンスオリゴ AO88 を用いた。結果は A088 を用いたジストロフィンの発現回復に より、同一の DMD 患者由来筋細胞において、 筋収縮時の Ca2+濃度が低下した。

また遺伝子変異部位による差がないかど うかを確認するため、2 例目の患者としてエ クソン 46-47 欠損の患者由来 iPS 細胞を用い、 同様の手法で筋細胞へと分化良好なクロー ンを得たのち、同じく電気刺激時の Ca2+濃度 を解析した。Dystrophin 遺伝子回復について は、同じくエクソン 45 スキッピングが有効 であったので、A088を用いて遺伝子発現回復 型筋細胞も誘導した。電気刺激時の細胞内 Ca2+濃度を測定すると、やはり無治療の DMD 患者由来細胞で Ca2+濃度が上昇しており、 A088 による遺伝子発現回復により Ca2+濃度 は低下した。これらの結果により、DMD 患者 由来筋細胞における細胞内 Ca2+の上昇は、 Dystrophin の発現がないことに起因するこ とが証明された。

最後に細胞内 Ca2+の過剰な上昇が筋細胞 の障害を来すのかどうか、イオノフォアを用 いた Ca2+負荷実験で培養上清中の CK 活性を 測定する事により検証した。 結果は Ca2+濃度 の上昇は DMD 患者由来細胞で強く起き、同時 に CK 値も高くなることが分かった。またこ の病態再現系では、やはりアンチセンスオリ ゴを用いた Dystrophin 発現回復型の患者由 来筋細胞において、CK値の上昇が抑えられる ことも明らかにした。さらに、健常由来と DMD 患者由来のどちらにおいても、Ca2+の流入に 関与するカチオンチャネルである TRP ファミ リーの阻害剤である Retinium Red を培地中 に添加することによって、CK 値の上昇が抑え られることを発見した。この結果から、 Dystrophin 発現の有無は Ca2+流入に極めて 重要な働きをしており、過剰な Ca2+流入は細 胞障害を引き起こすこと、またその機序の一 端として TRP ファミリーのカチオンチャネル の関与が示唆された。

これまで患者由来細胞を用いた病態研究は、筋芽細胞の初代培養を用いて行われてきた。しかしDMD 患者由来筋芽細胞は、増殖が遅い・分化効率が落ちるなど、そもそも患者体内の炎症性変化を受けて性質が変化しているため、「ジストロフィンが発現しないことで何が起きるのか?」を正確に反映するモデルとは言えない一面があった。今回DMD 患者由来iPS 細胞からの分化誘導では、ジスト

ロフィン発現の有無以外には健常細胞との差はなかった。その環境下で患者由来細胞において筋収縮時に細胞内 Ca2+濃度が上昇する事を捉えたことは、DMD の初期病態を反映していると考えられる。今後、この疾患再現系を用いての創薬スクリーニングへと移行可能であり、新規創薬が期待される結果となった。

5 . 主な発表論文等

(研究代表者、研究分担者及び連携研究者に は下線)

〔雑誌論文〕(計 0件)

[学会発表](計 2件)

Modeling Duchenne muscular dystrophy by patient-derived iPS cells.

Emi Shoji, Sakurai Hidetoshi.

The 7th Takeda Science Foundation Symposium on PharmaSciences. 2014/01/16-01/18, 大阪市

疾患特異的 iPS 細胞を活用した筋疾患研

究

櫻井英俊第 13 回日本再生医療学会総会(招待講演)2014/03/05, 京都市 [図書](計 0件)

〔産業財産権〕

出願状況(計 0件)

名称: 発明者: 権利者: 種類:

番号:

出願年月日: 国内外の別:

取得状況(計 0件)

名称:

発明者: 権利者:

種類: 番号:

取得年月日: 国内外の別:

〔その他〕 ホームページ等

6.研究組織

(1)研究代表者

櫻井英俊 (SAKURAI, Hidetoshi) 京都大学・iPS 細胞研究所・講師

研究者番号:80528745

(2)研究分担者

()

研究者番号:

(3)連携研究者

松尾雅文 (MATSUO, Masafumi) 神戸学院大学大学院・総合リハビリテーシ

ョン学部・教授

研究者番号: 10157266

粟屋智就 (AWAYA, Tomonari)

京都大学大学院医学研究科・発達小児科

学・助教

研究者番号: 20589593