研究成果報告書 科学研究費助成事業

今和 元 年 6 月 1 8 日現在

機関番号: 13601

研究種目: 基盤研究(C)(一般)

研究期間: 2016~2018 課題番号: 16K08491

研究課題名(和文)骨格筋の興奮収縮連関を調節するジャンクトフィリンの新たな機能

研究課題名(英文) Role of junctophilins on excitation-contraction coupling of skeletal muscles

研究代表者

中田 勉 (Nakada, Tsutomu)

信州大学・学術研究院総合人間科学系・准教授

研究者番号:70452141

交付決定額(研究期間全体):(直接経費) 3,700,000円

研究成果の概要(和文): 骨格筋には結合膜構造と呼ばれる部位が存在し,形質膜上のL型カルシウムチャネル(LTCC)と,筋小胞体膜上のリアノジン受容体は,この部位で機能的複合体を形成している。LTCCの結合膜への集積は正常な筋収縮に必須である。本研究では,LTCCの正常な局在や機能におけるジャンクトフィリン(JP)分子の役割について検討を行った。JPのC末端を欠失した変異体をマウス骨格筋に発現させると,LTCCと内在性JPの結合が阻害され,カルシウム上昇,筋収縮力などが低下することが明らかになった。この結果は,JPとLTCCの物理的結合が正常な筋収縮に不可欠であることを示唆している。

研究成果の学術的意義や社会的意義本研究では,骨格筋L型カルシウムチャネルの結合膜構造への集積が,ジャンクトフィリンとの直接的な結合によって調節されていることを,生体を用いた実験で初めて示した。骨格筋の収縮メカニズムを理解することは,正常状態の筋生理のみならず,様々な病態生理を説明する上で重要である。また,骨格筋と心筋の結合膜構造には多くの共通点があり,本研究で得られた知見は,心筋の収縮機構についても応用される可能性がある。

研究成果の概要(英文): Close physical association of CaV1.1 L-type calcium channels (LTCCs) at the sarcolemmal junctional membrane (JM) with ryanodine receptors of the sarcoplasmic reticulum (SR) is crucial for excitation-contraction coupling in skeletal muscle. However, the molecular mechanism underlying the JM targeting of LTCCs is unexplored. Junctophilins (JPs) 1 and 2 stabilize the JM by bridging the sarcolemmal and SR membranes. A JP1 mutant lacking the C-terminus including the transmembrane domain (JP1 CT) interacted with the sarcolemmal/T-tubule membrane but not the SR membrane. Expression of this mutant in adult mouse muscles impairing LTCC-JP coupling at triads, and substantially reducing Ca2+ transients without affecting SR Ca2+ content. Moreover, the contractile force of the JP1 CT-expressed muscle was dramatically reduced compared with the control. Taken together, JPs recruit LTCCs to the JM through physical interaction and ensure robust ECC at triads in skeletal muscle.

研究分野: 生理学

キーワード: 興奮収縮連関 骨格筋 L型カルシウムチャネル ジャンクトフィリン リアノジン受容体

様 式 C-19、F-19-1、Z-19、CK-19(共通)

1.研究開始当初の背景

横紋筋(骨格筋と心筋)には細胞膜と筋小胞体膜が近接する結合膜構造と呼ばれる部位が存在し、形質膜上のL型カルシウムチャネル(LTCC)と、筋小胞体膜上のリアノジン受容体(RyR)が、この部位でクラスターを形成し機能的複合体を形成している。筋細胞に活動電位が発生すると、LTCC は構造を変化させ、その刺激をRyRに伝え開口させる。RyRは筋小胞体内のカルシウムイオンを細胞質に放出し、これにより筋収縮が引き起こされる。このようにLTCCとRyRが結合膜構造に共局在することは、電気信号をカルシウム信号に変換するために必須であり、その異常は致死的である。しかし、LTCCがどのように結合膜に集積し、その機能を維持しているかについては明らかにされていない。

一方,この結合膜構造を維持する重要な分子として,JP が知られている。JP には 4 つのサブタイプ(JP1-4)が存在し,骨格筋には JP1 と JP2 が主に発現している。JP は C 末端に筋小胞体膜貫通部位を,N 末端に形質膜の脂質に結合するドメインを有している。JP はこの 2 つのドメインにより,形質膜と筋小胞体膜を物理的に架橋し,結合膜構造を維持している。これまでの培養細胞を用いた検討により,ジャンクトフィリン(JP)が LTCC に物理的に結合し局在や機能を調節していることを見いだしている。

2.研究の目的

本研究では、この LTCC の局在や機能を調節する分子として、JP に注目し、生体内での詳細な役割を明らかにする。JP はこれまで、形質膜と筋小胞体膜を架橋する物理的な役割を果たすと考えられてきた。しかし研究代表者は、培養細胞を用いた検討により、JP が LTCC に物理的に結合し局在や機能を調節するという、これまでに知られていない機構が存在することを見いだした。本研究ではこの機構の詳細な分子メカニズムを明らかにするための検討を行った。

3.研究の方法

- (1) 細胞培養: GLT 細胞および C2C12 細胞は既報の条件に従って培養した。GLT 細胞はカーボンコートしたカバーガラスに播種し、増殖用培地(10%ウシ胎児血清,10%ウマ血清含有 DMEM) で培養した。2 日後に分化用培地(2%ウマ血清含有 DMEM) に置きかえ、4 日後に Fugene HD を用いたリポフェクション法により、発現ベクターをトランスフェクションした。 播種後 8–10 日後に免疫染色を行った。
- (2) 免疫染色: 細胞は 4%パラホルムアルデヒドで固定後, PBS で洗浄し, 5%ウシ血清・0.1% Triton X100 含有 PBS でブロッキングを行った。続けて一次抗体を反応させ, 蛍光標識二次抗体で検出を行った。一次抗体には抗 GFP 抗体, 抗 FLAG 抗体, 抗 CaV1.1 抗体, 抗 RyR 抗体, 抗 JP1 抗体, 抗 JP2 抗体を用いた。二次抗体には Alexa 標識の抗マウス IgG 抗体, 抗ラット IgG 抗体, 抗ウサギ IgG 抗体を用いた。標本の観察には Lecica TCS SP8 を使用した。
- (3) Proximity ligation assay: proximity ligation assay は2つの分子の近接性を切片上で検出する実験法である。この実験は, sigma の Duolink PLA kit を用い,説明書通りの方法で行った。一次抗体は免疫染色と同じものを用いた。
- (4)免疫沈降およびウェスタンブロッティング: マウス骨格筋をホモジネーションバッファー (20 mM HEPES, 320 mM Sucrose) 中でホモジナイズ後,5000 g,15 分,4 で遠心し,デブリスを沈殿させた。採取した上清を 100,000g,60 分,4 で遠心した。上清を取り除き,沈殿をリシスバッファーで懸濁した。懸濁液を 10,000g,30 分,4 で遠心し,不溶成分を取り除き,ミクロソーム画分とした。このミクロソームに抗 Cav1.1 抗体,抗 Cav1.1 抗体,コントロール IgG をそれぞれ反応させ,プロテイン A/G セファロースビーズを結合させた。オーバーナイトで反応させた後,1%PBS で 5 回洗浄し,SDS を含むサンプルバッファーを添加し,ウェスタンブロッティングを行った。サンプルを 37 で 60 分間変性させた後,常法に従って SDS-PAGE で電気泳動した。これを PVDF 膜に転写し,プロッキングを行った後,一次抗体を反応させた。洗浄後,二次抗体を反応させ,化学発光によってシグナルを検出した。

4.研究成果

(1) In vitro における C 末端欠失 JP1 変異体 (JP1ACT) の作用

これまでの検討により, JP1 や JP2 の発現を siRNA で抑制すると, LTCC の結合膜構造への集積が阻害されることを見いだしていた。しかし,この方法は結合膜構造自体に影響を及ぼす可能性が無視できない。

- 一方竹島らの報告によれば,JP1 の筋小胞体膜貫通部位を欠失させた変異体は,結合膜には局在せず,細胞膜全体に局在することが示されている(Takeshima et al., Mol Cell., 2000)。研究代表者らは,これと類似した変異体を筋細胞に強制発現させれば,この変異体がLTCC と結合し,内因性の JP との結合を阻害できるのではないかと考えた。そこで,JP1 の筋小胞体膜貫通部位を含む C 末端を欠失させた変異体(JP1 ΔCT)を作製し,培養筋管に発現させた。その結果,JP1 ΔCT の発現は LTCC の結合膜への局在を有意に抑制した。
- (2) In vivo における C 末端欠失 JP1 変異体 (JP1ACT) の作用
- ①アデノ随伴ウイルスを用いた JP1 Δ CT の発現:In vitro の実験で,JP1 Δ CT の発現が LTCC の結合膜への集積を阻害することが明らかになった。そこで,JP1 Δ CT の遺伝子をアデノ随伴ウイルスベクター(AAV)に組み込み,マウス骨格筋への強制発現を試みた。前脛骨筋および短趾

屈筋に JP1ΔCT-AAV を筋注し ,20 日後に免疫染色を 行ったところ ,80%以上の筋線維で JP1ΔCT の発現 が認められた。

①LTCC の局在への影響:短趾屈筋線維を単離し,免疫染色を行った。コントロール群の筋線維では T 管上に強い LTCC のシグナルが認められたが,表面細胞膜にはほとんど発現が認められなかった。一方,JP1ACT を強制発現した筋線維では,LTCC の表面細胞膜への強い発現が認められた。強制発現したJP1ACT は表面細胞膜における発現が確認された。これらの結果から、JP1ACT が LTCC の異常な局在を誘導していることが示唆された(図 1)。

②LTCC と JP との結合への影響:LTCC と内因性の JP との結合に,JP1ΔCT の発現がどのように影響しているか明らかにするために,proximity ligation assay と共免疫沈降法の 2 つの方法で検討を行った。その結果,どちらの方法でも,LTCC と JP の結合が 1/3 程度まで減少していることが明らかになった(図2)。

③カルシウムトランジェントへの影響:短趾屈筋線 維を単離し,Fluo-4 を用いたカルシウムイメージン

グを行ったところ,JPIACT を発現した筋線維では,電気刺激によって惹起されるカルシウムトランジェントの減弱が見られた。しかし筋小胞体カルシウム放出薬によるカルシウムトランジェントには変化が観察されなかった。これらの結果はJPIACT の発現が,筋小胞体内のカルシウム含量には影響せず,興奮収縮連関のみを阻害していることを示唆している。

④筋収縮力への影響:電気刺激に伴う

前脛骨筋の収縮力について検討を行った。その結果, JP1ΔCT を発現させた前脛骨筋の特異張力は,コントロール 群のものと比較して,半分程度まで減少していることが明 らかになった(図3)。

(3)考察

本研究により,JP1ACT を強制発現したマウス筋ではLTCC と JP の結合が阻害され,その結果,カルシウム代謝と筋力の低下が起こることが示された。これらの結果は,骨格筋の正常な興奮収縮連関に,JP と LTCC の物理的結合が必要であることを示唆している。JP が結合膜構造の維持のみならず、LTCC の局在や機能を直接調節している可能性が示された。

5 . 主な発表論文等

〔雑誌論文〕(計4件)

Zhang H, Kashihara T, <u>Nakada T</u>, Tanaka S, Ishida K, Fuseya S, Kawagishi H, Kiyosawa K, Kawamata M, Yamada M: Prostanoid EP4 Receptor-Mediated Augmentation of Ih Currents in Aβ Dorsal Root Ganglion Neurons Underlies Neuropathic Pain. *J Pharmacol Exp Ther.* 368: 50-58 (2019) (查読有)

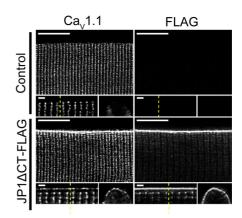


図 1:短趾屈筋における LTCC の Cav1.1 と JP1ΔCT の局在。Cav1.1 は Cav1.1 に対する抗体で, JP1ΔCT は FLAG タグが付加をしているため, FLAG タグを FLAG 抗体で検出した。それぞれの画像の下段左は高拡大画像,右は点線部の断面画像。

図 2:前脛骨筋の共免疫沈降の結果。コントロールおよび JP1 ΔCT を発現させた前脛骨筋からミクロソーム画分を精製し,実験材料とした。Cav1.1 抗体で免疫沈降したサンプルを,左に記載された抗体でイムノブロットした。

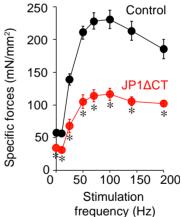


図 3:前脛骨筋の特異張力の測定結果。コントロールおよび JP1ACT を発現させた前脛骨筋を各周波数で電気刺激し,収縮力を測定した。測定後に断面積を測定し、特異張力を計算した。

* p<0.01, mean \pm SE. n=6_o

Komatsu M, <u>Nakada T</u>, Kawagishi H, Kato H, Yamada M: Increase in phospholamban content in mouse skeletal muscle after denervation. *J Muscle Res Cell Motil*. 39: 163-173 (2018) (查読有) <u>Nakada T</u>, Kashihara T, Komatsu M, Kojima K, Takeshita T, Yamada M: Physical interaction of junctophilin and the Ca_V1.1 C terminus is crucial for skeletal muscle contraction. *Proc Natl Acad Sci U S A*. 115: 4507-4512 (2018) (查読有)

IP:

IB:

Ca_v1.1

JP1ΔCT

JP1

JP2

Ca_v1.1 rto

Guo X, Kashihara T, <u>Nakada T</u>, Aoyama T, Yamada M: PDGF-induced migration of synthetic vascular smooth muscle cells through c-Src-activated L-type Ca²⁺ channels with full-length Ca_V1.2 C-terminus. *Pflugers Arch.* 470: 909-921 (2018) (査読有)

[学会発表](計6件)

<u>Nakada T</u>, Kashihara T, Komatsu M, Yamada M. Interaction of junctophilins and the CaV1.1 is essential for the skeletal muscle contraction. The 9th Federation of the Asia and Oceanian Physiological Societies, Kobe, Japan (Mar, 2019)

中田<u>勉</u>, 柏原俊英, 小松雅俊, 山田充彦. 骨格筋の正常な興奮収縮連関には L型カルシウムチャネルとジャンクトフィリンの物理的結合が必要である。 第4回日本筋学会学術集会, 倉敷(2018年8月)

<u>Nakada T</u>, Kashihara T, Komatsu M, Yamada M. Physical interaction of junctophilins and CaV1.1 subunits is essential for the excitation-contraction coupling of the skeletal muscle. 18th World Congress of Basic and Clinical Pharmacology, Kyoto, Japan (Jul, 2018)

<u>Nakada T</u>, Kashihara T, Komatsu M, Yamada M. Interaction of junctophilins and the C-terminus of CaV1.1 subunits regulates localization and function of L-type calcium channels in skeletal muscle. 20th International Symposium on Calcium Binding Proteins and Calcium Function in Health and Disease, Awaji, Japan (Oct, 2017)

中田 <u>勉</u>, 柏原俊英, 山田充彦. 膜貫通ドメイン欠失型ジャンクトフィリン 1 は, L 型カルシウムチャネルの結合膜への局在を阻害し,筋力を低下させる 第 90 回日本薬理学会年会,長崎(2017年3月)

<u>Nakada T</u>, Kashihara T, Komatsu M, Yamada M. Physical interaction of junctophilins and the C-terminus of CaV1.1 subunits is crucial for the excitation-contraction coupling of the skeletal muscle. 61th Biophysical Society Annual Meeting, New Orleans, USA (Feb, 2017)

6. 研究組織

科研費による研究は、研究者の自覚と責任において実施するものです。そのため、研究の実施や研究成果の公表等については、国の要請等に基づくものではなく、その研究成果に関する見解や責任は、研究者個人に帰属されます。