# 運動による骨格筋の毛細血管密度の制御に対する マイオカインの役割

名古屋市立大学 奥津光晴

(共同研究者) 同 山田麻未

The Role of Myokines in The Regulation of Capillary Density by Exercise

by

Mitsuharu Okutsu, Mami Yamada Graduate School of Natural Sciences, Nagoya City University

#### **ABSTRACT**

Regular exercise improves capillary density (capillary network) in skeletal muscle, which contributes to protect against chronic diseases- or aging-induced skeletal muscle atrophy. Although capillary density in skeletal is likely to be regulated by multiple angiogenic factors from skeletal muscle, the exercise-induced angiogenic factor family are poorly understood. In this study, we measured angiogenic factors in skeletal muscle to identify a family of angiogenic factors that regulate capillary density by regular exercise. To identify multiple angiogenic factors, we compared the factors between oxidative soleus muscle with high capillary density and glycolytic extensor digitorum longus muscle with low capillary density. We also compared angiogenic factors between exercise training group and sedentary group in plantaris muscle. After the analysis, we combined these results to identify family for exercise-induced angiogenic factors. Thirty-four angiogenic factors in oxidative soleus muscle were higher than glycolytic muscle. Forty-one angiogenic factors in exercise training group were higher than sedentary group. Twenty-seven an angiogenic factors were abundant in both oxidative muscle and exercise group. These results suggest that the multiple angiogenic factors could be a potential role to regulate capillary density by exercise training.

#### 要旨

定期的な運動は骨格筋の血管新生因子を増加 し、毛細血管密度(毛細血管網)を増加すること で筋萎縮を抑制する. 血管新生は骨格筋由来の血 管新生因子が統合的に調節する可能性が高いが, これを網羅的解析から同定した報告はない、そこ で本研究では、骨格筋が産生する血管新生因子に 着目し、運動が毛細血管密度を調節する血管新生 因子群の同定を目的とした. 方法は, 毛細血管密 度が高い遅筋および運動群と毛細血管密度が低い 速筋および安静群の血管新生因子を網羅的に解析 した. 解析後. 両解析結果を統合し. 血管新生を 誘導する因子群を統合した、その結果、遅筋の方 が速筋よりも発現が高い血管新生因子は34種類. 運動群の方が安静群よりも発現が高い血管新生因 子は41種類、遅筋と運動群の両群で発現が高い 因子は27種類あった.これらの結果は、定期的 な持久的運動による骨格筋の血管新生は複数の血 管新生因子が統合的に調節する可能性を示唆して いる.

#### 緒言

癌,糖尿病や心不全などの慢性疾患や加齢は骨格筋量を減少(筋萎縮)する.筋萎縮はフレイルやロコモティブ症候群を発症することから,筋量を維持する分子メカニズムを解明し予防や治療に応用することは,健康寿命の延伸や医療費削減の観点から重要な課題である.加齢や慢性疾患が筋萎縮を引き起こす生化学的な要因は酸化ストレスや炎症性サイトカインの増加<sup>1,2)</sup>,形態学的な要因は骨格筋の毛細血管密度(毛細血管網)の減少である<sup>3)</sup>.毛細血管は,正常な骨格筋の保持に必要な酸素や栄養を供給し,不要な二酸化炭素や代謝産物を除去する重要な骨格筋内の器官である.毛細血管密度の増加は,骨格筋の必要物質と不要物質の交換を効率よく実施できるため,骨格筋の

デサントスポーツ科学 Vol. 41

恒常性維持に貢献すると考えられている. 実際に、末梢血管が狭窄や閉塞する末梢動脈疾患では筋量の減少や筋組織の壊死が観察されるが、毛細血管網を発達し血流の迂回路を構築すると筋量の減少や壊死は改善する <sup>4,5)</sup>. これらは毛細血管網の発達が筋量維持に深く関与することを示唆している.

骨格筋の毛細血管網を発達させる代表的な方法 は定期的な持久的運動である<sup>6,7)</sup>. 運動は骨格筋 の収縮による物理的刺激や内分泌系因子を増加す ることで血管新生因子の産生を増加する. 血管新 生を誘導する代表的な因子は血管内皮細胞増殖因 子 (Vascular Endothelial Growth Factor: VEGF) であり、持久的な運動トレーニングはこれを増加 することが報告されている<sup>8)</sup>. しかしながら. 運 動による血管新生のメカニズムに関する近年の 報告を統合すると、運動により増加するVEGF は骨格筋の毛細血管密度の増加に重要であるが. VEGF以外の血管新生因子も毛細血管密度の増加 に関与する可能性が高い<sup>9,10)</sup>. また生体内には複 数の血管新生因子が分泌されているため、運動に よる血管新生の増加には一種類だけでなく複数の 因子が統合的に関与する可能性が高い.

そこで本研究では、運動などの筋収縮刺激により分泌が促進する筋由来の生理活性物質であるマイオカイン(myokine)に着目し、毛細血管密度の高い遅筋と毛細血管密度の低い速筋および運動トレーニング群と安静群を網羅的解析から比較し、毛細血管密度を増加する血管新生因子群を同定することで、血管新生因子群の生理学的意義を立証するための基盤なる研究を実施することを目的とした。

#### 1. 方 法

## 1. 1 実験動物

実験には8週齢の雄性のC57BL/6Jマウスを使用した.マウスの飼育は、明暗サイクル、温度

や湿度(室温23度,湿度50%)が管理された名古屋市立大学実験動物研究教育センターにて実施した。購入したマウスは飼育環境に順応させるため1週間の予備飼育を行った後に実験を開始した。餌と水は自由摂取とした。

#### 1. 2 運動方法

マウスは体重が均等になるよう持久的運動を実施する群(運動群)と通常飼育する群(安静群)に分けた、運動群は4週間の自発走行運動トレーニングを実施した、運動群は、トレーニング期間中の走行距離を継続的に測定し、運動を十分に実施したマウスのみを解析に使用した。安静群は、運動群がトレーニングを実施する期間中、飼育ケージ内にて通常飼育した。

#### 1. 3 検体採取

運動トレーニング期間終了後にマウスを解剖し 検体を採取した. 検体採取は運動期間最終日の一 過性の運動の影響を取り除くため,運動期間終了 24時間後に実施した. 解剖はマウスを麻酔下で 頚椎脱臼し安楽死させた後,速筋優位な白色広筋 と長趾伸筋,遅筋優位なヒラメ筋の他,腓腹筋と 足底筋を採取した. 両足の白色広筋および腓腹筋 と片足の長趾伸筋,ヒラメ筋および足底筋は,採 取直後に液体窒素にて冷凍し実験に使用するまで -80℃にて冷凍保存した.液体窒素に保存しなかっ たもう片方の長趾伸筋,ヒラメ筋と足底筋は,イ ソペンタンにて急速して免疫染色用の検体を作成 し、実験に使用するまで-80℃にて冷凍保存した.

#### 1. 4 タンパクの評価

運動トレーニングの効果を評価するため、運動により変動する骨格筋のタンパクの発現を検討した。タンパクの評価にはウェスタンブロット法を使用した。方法は、凍結保存した足底筋をウェスタンブロット用のサンプルバッファーに懸濁しタ

ンパク濃度を測定した. 測定後、アクリルアミドゲルを用いて電気泳動しタンパクを分離した. 分離後、タンパクはメンブレンに転写しMHCIIa (SC-71, DSHB)、MHCIIb (BF-F3, DSHB) および PGC-1  $\alpha$  (AB3242、Millipore)の一次次抗体と反応させた. 反応後、各メンブレンは一次抗体に対応した Horse Radish Peroxidase ラベルした二次抗体と反応させ、検出試薬にて発色しイメージアナライザー (Las 500、GE) で観察した.

#### 1.5 毛細血管密度の評価

遅筋と速筋の毛細血管密度の比較と運動トレーニングによる毛細血管密度の変動を評価するため、骨格筋の蛍光免疫染色を実施した。方法は、免疫染色用に保存した長趾伸筋、ヒラメ筋と足底筋をクライスタットにて薄切し、MHCIIa、MHCIIbと毛細血管のマーカーであるCD31(550274、BD)の一次抗体と反応させた。反応後、一次抗体に対応したAlexa Fluor 405(ab175660、Abcam)、Alexa Fluor 488(ab150121、Abcam)およびAlexa Fluor 555(A21434、Invitrogen)の二次抗体と反応させ、蛍光顕微鏡にて撮影した。撮影した画像はImageJを用いてMHCIIaとMHCIIbの筋線維に隣接する毛細血管の数を計測した。

#### 1. 6 血管新生因子の測定

遅筋と速筋および運動群と安静群の骨格筋の血管新生因子の発現を網羅的に解析し比較した.測定には長趾伸筋、ヒラメ筋および腓腹筋を使用した.方法は、採取した同じ群のマウス3匹分の同じ種類の骨格筋をRIPAバッファーに懸濁して1検体とし、これを各群2検体準備した. 懸濁後、タンパク濃度を測定し同量のタンパクをProteome Profile Angiogenesis Antibody Arrays (R&D) のメンブレンと反応させた. 反応後、メンブレンを二次抗体と反応させ、検出試薬にて発色しイメージアナライザーで観察した.

#### 1. 7 統 計

統計は、遅筋と速筋および運動群と安静群の骨格筋タンパクの発現および毛細血管密度の比較は対応のないT検定を使用し、p<0.05を有意とした.

#### 2. 結 果

# 2. 1 持久的運動トレーニングによる骨格筋の 適応の確認

4週間の持久的運動トレーニングによる骨格筋の適応を確認するため、運動トレーニングで変動することが知られているタンパクを評価した. その結果、持久的運動トレーニングを実施すると足底筋で増加することが知られている MHCIIaや PGC-1 a は安静群に比べて有意に高く、運動トレーニングで減少することが知られている MHCIIb は有意に低かった(図1).

#### 2. 2 毛細血管密度の比較

骨格筋の毛細血管密度を遅筋と速筋および運動群と安静群で比較した。その結果、ヒラメ筋のMHCIIaとMHCIIbの線維に隣接する毛細血管数は長趾伸筋に比べて有意に高かった(図2 AB)。また、運動群のMHCIIaおよびMHCIIbの線維に隣接する毛細血管数は安静群に比べて有意に高かった(図2 CD)。

#### 2. 3 網羅的解析による血管新生因子の比較

血管新生因子の発現を遅筋と速筋および運動群と安静群で網羅的に解析し比較した(表1). その結果、ヒラメ筋は長趾伸筋と比べてVEGFやAngiogeninなどの34種類の血管新生因子が高かった. 一方、運動群は安静群と比べてVEGFやFGFacidicなどの41種類の血管新生因子が高かった. また、長趾伸筋よりもヒラメ筋の方が高く、かつ安静群よりも運動群の方が高かった血管新生因子は27種類あった(図3).

#### 3. 考察

本研究では、骨格筋の血管新生因子の発現を毛細血管の多い遅筋優位なヒラメ筋と毛細血管の少ない速筋優位な長趾伸筋および運動群と安静群の骨格筋を用いて網羅的に測定し、毛細血管密度を調節する複数のマイオカインを同定することを目的とした。その結果、ヒラメ筋は長趾伸筋と比べて34種類の血管新生因子が高かった。また、運動群は安静群に比べ41種類の血管新生因子が高かった。さらに、運動群よりも安静群の方が高く、ヒラメ筋よりも長趾伸筋の方が高かった血管新生因子は27種類あった。骨格筋の毛細血管密度に関する先行研究は、血液中の一種類のみの血管新生因子に着目した報告が多い。運動による血管新生因子に着目した報告が多い。運動による血管新生因子に着目した報告が多い。運動による血管新生は筋収縮刺激により骨格筋から分泌される血管

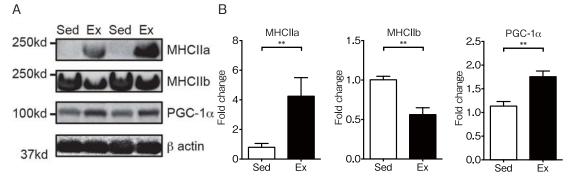
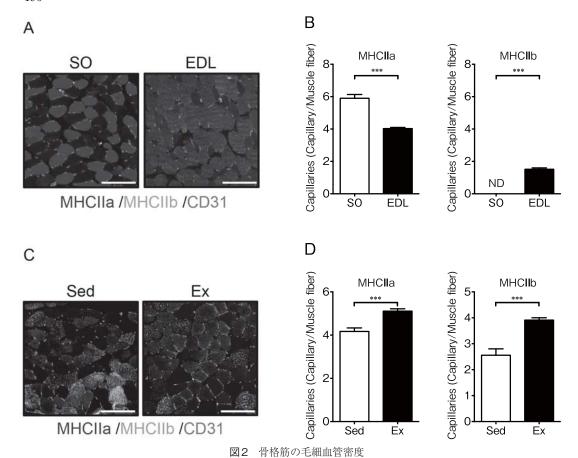


図1 運動トレーニングによる骨格筋タンパクの変動 A) ウェスタンブロットの代表的な撮影像。B) MHCIIa, MHCIIbおよび PGC-1 α の変動。Sed: 安静群, Ex:運動群, \*\*\* p<0.01.



A) ヒラメ筋と長趾伸筋の代表的な蛍光免疫染色像、B) ヒラメ筋と長趾伸筋の MHCIIa線維と MHCIIb線維に隣接する毛細血管数の比較、 C) 安静群と運動群の足底筋の代表的な蛍光免疫染色像。D) 安静群と運動群の足底筋のMHCIIa線維とMHCIIb線維に隣接する毛細血管数の比較. Sed: 安静群, Ex:運動群, \*\*\* p<0.001.



図3 骨格筋の血管新生因子の網羅的解 ヒラメ筋が長趾伸筋より発現が高い血管新生因子は 34種類, 運 動群の足底筋が安静群の足底筋より高い血管新生因子は41種類、 ヒラメ筋と運動群の両群で高い血管新生因子は27種類あった.

新生因子が統合的に調節する可能性が高いが、こ れを網羅的解析から同定した報告はない. 本研究 結果は、骨格筋から分泌される複数の血管新生因 子に着目して研究を実施することで、骨格筋の血 管新生機構を詳細に理解できる可能性を示唆して いる.

骨格筋の毛細血管は筋線維に隣接して発達して おり、筋線維に平行および交差する構造で毛細血

ADAMTS1 Amphiregulin Amgiogenin Angiopoietin-1 Angiopoietin-3 CCL2/JE/MCP-1 CCL3/MIP-1 alpha Coagulation Factor III CXCL1/KC CXCL1/KC CXCL10/IP-10/CRG-2 CXCL12/SDF-1 CXCL16 CXCL4/PF4 CY61/CNN1/IGFBP-10 DLL4 DPPIV/CD26 EGF Endoglin/CD105 Endostatin/Collagen XVIII Endothelin-1 FGF acidic FGF-7/KGF Fractalkine GM-CSF HB-EGF Angiopoietin-1 IIL-1 alpha IIL-1 beta IIL-1 beta IIL-1 beta IIL-1 alpha IIL-1 beta IIL-1 alpha IIL-1 beta IIL-1 alpha III-1 alpha III-10 III-10 III-10 III-10 III-10 III-10 III-10 III-10 III-10 IIII-1	表1 解析した血管新生因子	
Angiogenin Angiopoietin-1 Angiopoietin-3 CCL2/JE/MCP-1 CCL3/MIP-1 alpha Coagulation Factor III CXCL1/KC CXCL10/IP-10/CRG-2 CXCL12/SDF-1 CXCL16 CXCL4/PF4 Cyf61/CNN1/IGFBP-10 DLL4 DPPIV/CD26 EGF Endoglin/CD105 Endostatin/Collagen XVIII Endothelin-1 FGF acidic FGF-7/KGF Fractalkine GM-CSF HB-EGF  IL-1 alpha IIL-1 beta IIL-10 Ceptin MMP-3 (pro and mature) MMP-9 (pro and active) NOV/CCN3/IGFBP-9 Osteopontin Costeopontin PD-ECGF PD-ECGF PD-ECGF PD-ECGF PD-ECGF PDGF-AA PDGF-AB/BB Pentraxin-3 PIGF-2 Prolactin Proliferin Serpin E1/PAI-1 Serpin F1/PED Thrombospondin-2 TIMP-1 TIMP-4 VEGF VEGF VEGF	ADAMTS1	IGFBP-1
Angiogenin Angiopoietin-1 Angiopoietin-3 CCL2/JE/MCP-1 CCL3/MIP-1 alpha Coagulation Factor III CXCL1/KC CXCL1/KC CXCL10/IP-10/CRG-2 CXCL12/SDF-1 CXCL16 CXCL4/PF4 CYf61/CNN1/IGFBP-10 DLL4 DPPIV/CD26 EGF Endoglin/CD105 Endostatin/Collagen XVIII Endothelin-1 FGF acidic FGF-7/KGF Fractalkine GM-CSF HB-EGF  IL-1 alpha IL-1 beta IL-1 alpha IL-1 beta IL-1 alpha IL-1 a	Amphiregulin	IGFBP-2
Angiopoietin-1 Angiopoietin-3 Angiopoietin-3 CCL2/JE/MCP-1 CCL3/MIP-1 alpha Coagulation Factor III CXCL1/KC CXCL1/KC CXCL10/IP-10/CRG-2 CXCL12/SDF-1 CXCL16 CXCL4/PF4 Cyf61/CNN1/IGFBP-10 DLL4 DPPIV/CD26 EGF Endoglin/CD105 Endostatin/Collagen XVIII Endothelin-1 FGF acidic FGF-7/KGF Fractalkine GM-CSF HB-EGF  IL-1 beta IIL-1 alpha IIL-1 beta IMP-4 FOR INDEDEDEDEDEDEDEDEDEDEDEDEDEDEDEDEDEDEDE		IGFBP-3
CCL2/JE/MCP-1 CCL3/MIP-1 alpha Coagulation Factor III CXCL1/KC CXCL1/KC CXCL10/IP-10/CRG-2 CXCL12/SDF-1 CXCL16 CXCL4/PF4 Cyr61/CNN1/IGFBP-10 DLL4 DPIV/CD26 EGF Endoglin/CD105 Endostatin/Collagen XVIII Endothelin-1 FGF acidic FGF-7/KGF Fractalkine GM-CSF HB-EGF  IMMP-3 (pro and mature) MMP-8 (pro) MMP-9 (pro and active) Osteopontin PD-ECGF PD-ECGF PD-ECGF PD-F-AA PDGF-AB/BB Pentraxin-3 PIGF-2 Prolactin Proliferin Serpin E1/PAI-1 Serpin F1/PED Thrombospondin-2 TIMP-1 TIMP-1 TIMP-4 VEGF-B		IL-1 alpha
CCL3/MIP-1 alpha Coagulation Factor III CXCL1/KC CXCL10/IP-10/CRG-2 CXCL10/IP-10/CRG-2 CXCL12/SDF-1 CXCL16 CXCL4/PF4 Cyr61/CNN1/IGFBP-10 DLL4 DPIV/CD26 EGF Endoglin/CD105 Endostatin/Collagen XVIII Endothelin-1 FGF acidic FGF-7/KGF Fractalkine GM-CSF HB-EGF  LMMP-3 (pro and mature) MMP-8 (pro) MMP-8 (pro) MMP-8 (pro) MMP-9 (pro and mature) MMP-9 (pro and mature) MMP-1 FOF and mattine MMP-1 FOF and mature) MMP-1 FPOF and mature) MMP-1 FPOF and mature) MMP-1 FPOF and mature) MMP-3 (pro and mature) MMP-1 FPOF and mature) MMP-1 FPOF and mature) MMP-1 FPOF and mature) MMP-8 (pro) MP-8 (pro) MP-9 (pro and mature) MMP-3 (pro) MP-8 (pro) MP-9 (pro and mature) MMP-3 (pro) MP-9 (pro)	Angiopoietin-3	IL-1 beta
Coagulation Factor III CXCL1/KC CXCL10/IP-10/CRG-2 CXCL10/IP-10/CRG-2 CXCL12/SDF-1 CXCL16 CXCL4/PF4 Cyr61/CNN1/IGFBP-10 DLL4 DPPIV/CD26 EGF Endoglin/CD105 Endostatin/Collagen XVIII Endothelin-1 FGF acidic FGF-7/KGF FTractalkine GM-CSF HB-EGF  MMP-3 (pro and mature) MMP-8 (pro) MMP-8 (pro) MP-9 (pro and mature) MMP-9 (pro and mature) MMP-8 (pro) MP-9 (pro) MP-9 (pro) and mature) MMP-3 (pro) and mature) MMP-3 (pro) and mature) MMP-8 (pro) MP-8 (pro) MP-9 (pro) and mature) MMP-8 (pro) MP-8 (pro) MP-8 (pro) MP-9 (pro) and mature) MMP-8 (pro) MP-8 (pro) MP-9 (pro) and mature) MMP-8 (pro) MP-8 (pro) MP-9 (pro) and mature) MMP-8 (pro) MP-9 (pro) and mature) MMP-3 (pro) and mature) MMP-8 (pro) MP-9 (pro) and mature) MMP-3 (pro) and mature) MMP-3 (pro) and mature) MMP-3 (pro) and mature) MMP-8 (pro) MP-8 (pro) MP-9 (pro) and mature) MP-8 (pro) MP-9 (pro) and mature) MMP-8 (pro) MP-9 (pro) and mature) MP-8 (pro) MP-9 (pro) and mature) MP-8 (pro) MP-9 (pro) and mature) MP-9 (pro) and mature) MP-9 (pro) and mature) MP-9 (pro) and active)	CCL2/JE/MCP-1	IL-10
CXCL1/KC CXCL10/IP-10/CRG-2 CXCL10/IP-10/CRG-2 CXCL12/SDF-1 CXCL16 CXCL16 CXCL4/PF4 Cyr61/CNN1/IGFBP-10 DLL4 DPPIV/CD26 EGF Endoglin/CD105 Endostatin/Collagen XVIII Endothelin-1 FGF acidic FGF-7/KGF FTractalkine GM-CSF HB-EGF  CXCL16 Osteopontin DVCCN3/IGFBP-9 Osteopontin PD-ECGF PD-ECGF PDGF-AA PDGF-AB/BB Pentraxin-3 PIGF-2 Prolactin Proliferin Serpin E1/PAI-1 Serpin F1/PED Thrombospondin-2 TIMP-1 TIMP-4 VEGF VEGF	CCL3/MIP-1 alpha	Leptin
CXCL1/KC CXCL10/IP-10/CRG-2 CXCL10/IP-10/CRG-2 CXCL12/SDF-1 CXCL16 CXCL16 CXCL4/PF4 Cyr61/CNN1/IGFBP-10 DLL4 DPPIV/CD26 EGF Endoglin/CD105 Endostatin/Collagen XVIII Endothelin-1 FGF acidic FGF-7/KGF FTractalkine GM-CSF HB-EGF  CXCL16 Osteopontin DVCCN3/IGFBP-9 Osteopontin PD-ECGF PD-ECGF PDGF-AA PDGF-AB/BB Pentraxin-3 PIGF-2 Prolactin Proliferin Serpin E1/PAI-1 Serpin F1/PED Thrombospondin-2 TIMP-1 TIMP-4 VEGF VEGF	Coagulation Factor III	MMP-3 (pro and mature)
CXCL10/IP-10/CRG-2 CXCL12/SDF-1 CXCL16 CXCL16 CXCL4/PF4 Cyf61/CNN1/IGFBP-10 DLL4 DPPIV/CD26 EGF Endoglin/CD105 Endostatin/Collagen XVIII Endothelin-1 FGF acidic FGF basic FGF-7/KGF Fractalkine GM-CSF HB-EGF  CXCL4/PF4 DPD-ECGF PD-ECGF PD-	CXČL1/KC	MMP-8(pro)
CXCL16 CXCL4/PF4 Cyr61/CNN1/IGFBP-10 DLL4 DPDGF-AA DPIV/CD26 EGF Endoglin/CD105 Endostatin/Collagen XVIII Endothelin-1 FGF acidic FGF-7/KGF FTractalkine GM-CSF HB-EGF  Osteopontin PD-ECGF PD-2 PDGF-AA PDGF-AB/BB Pentraxin-3 PIGF-2 Prolactin Proliferin Serpin E1/PAI-1 Serpin F1/PED Thrombospondin-2 TIMP-1 TIMP-1 TIMP-4 VEGF-B	CXCL10/IP-10/CRG-2	
CXCL4/PF4 Cyr61/CNN1/IGFBP-10 DLL4 DPDGF-AB/BB PPOF-AB/BB PFOF-AB/BB PFOF-AB/	CXCL12/SDF-1	NOV/CCN3/IGFBP-9
Cyr61/CNN1/IGFBP-10 DLL4 DPIV/CD26 Pentraxin-3 EGF Endoglin/CD105 Endostatin/Collagen XVIII Endothelin-1 FGF acidic FGF-7/KGF Fractalkine GM-CSF HB-EGF  PDGF-AA PDGF-AB/BB Pentraxin-3 PIGF-2 Prolactin Proliferin Serpin E1/PAI-1 Serpin F1/PED Thrombospondin-2 TIMP-1 TIMP-1 TIMP-4 VEGF-B	CXCL16	Osteopontin
DLL4 DPPIV/CD26 Pentraxin-3 PIGF-2 Endoglin/CD105 Endostatin/Collagen XVIII Endothelin-1 FGF acidic FGF basic FGF-7/KGF Fractalkine GM-CSF HB-EGF Pentraxin-3 PlGF-2 Prolactin Proliferin Serpin E1/PAI-1 Serpin E1/PAI-1 Thrombospondin-2 TIMP-1 TIMP-4 VEGF VEGF	CXCL4/PF4	PD-ECGF
DPPIV/CD26 EGF PIGF-2 Endoglin/CD105 Endostatin/Collagen XVIII Endothelin-1 FGF acidic FGF-7/KGF Fractalkine GM-CSF HB-EGF Prolactin Prolactin Proliferin Serpin E1/PAI-1 Serpin F1/PED Thrombospondin-2 TIMP-1 TIMP-1 VEGF VEGF VEGF	Cyr61/CNN1/IGFBP-10	PDGF-AA
EGF Endoglin/CD105 Endostatin/Collagen XVIII Endothelin-1 FGF acidic FGF-7/KGF Fractalkine GM-CSF HB-EGF Prolactin Proliferin Serpin E1/PAI-1 Serpin F1/PED Thrombospondin-2 TIMP-1 TIMP-1 VEGF VEGF VEGF	DLL4	PDGF-AB/BB
Endoglin/CD105 Prolactin Endostatin/Collagen XVIII Proliferin Endothelin-1 Serpin E1/PAI-1 FGF acidic Serpin F1/PED FGF-7/KGF TIMP-1 Fractalkine TIMP-4 GM-CSF VEGF HB-EGF VEGF-B	DPPIV/CD26	Pentraxin-3
Endostatin/Collagen XVIII Endothelin-1 FGF acidic FGF basic FGF-7/KGF Fractalkine GM-CSF HB-EGF Fndothelin-1 Serpin E1/PAI-1 Serpin F1/PED Thrombospondin-2 TIMP-1 TIMP-1 VEGF VEGF VEGF		PlGF-2
Endostatin/Collagen XVIII Endothelin-1 FGF acidic FGF basic FGF-7/KGF Fractalkine GM-CSF HB-EGF Fndothelin-1 Serpin E1/PAI-1 Serpin F1/PED Thrombospondin-2 TIMP-1 TIMP-1 VEGF VEGF VEGF	Endoglin/CD105	Prolactin
Endothelin-1 Serpin E1/PAI-1 FGF acidic Serpin F1/PED FGF basic Thrombospondin-2 FGF-7/KGF TIMP-1 Fractalkine TIMP-4 GM-CSF VEGF HB-EGF VEGF-B	Endostatin/Collagen XVIII	Proliferin
FGF acidic Serpin F1/PED FGF basic Thrombospondin-2 FGF-7/KGF TIMP-1 Fractalkine TIMP-4 GM-CSF VEGF HB-EGF VEGF-B		Serpin E1/PAI-1
FGF-7/KGF TIMP-1 Fractalkine TIMP-4 GM-CSF VEGF HB-EGF VEGF-B	FGF acidic	
FGF-7/KGF TIMP-1 Fractalkine TIMP-4 GM-CSF VEGF HB-EGF VEGF-B	FGF basic	Thrombospondin-2
GM-CSF VEGF HB-EGF VEGF-B	FGF-7/KGF	
HB-EGF VEGF-B	Fractalkine	TIMP-4
	GM-CSF	VEGF
HGF	HB-EGF	VEGF-B
	HGF	

管網を形成している. 毛細血管網を形成する代表 的な血管新生因子である VEGF は毛細血管が豊富 な遅筋で高く、毛細血管密度が向上する運動など の筋収縮刺激により増加する. しかしながら. 筋 特異的にVEGFを欠損したマウスの毛細血管密度 は野生型マウスとの間に有意な違いはなく、定期 的な運動を実施すると骨格筋のVEGFを欠損して も毛細血管密度は増加することが報告されてい る<sup>9)</sup>. したがって、骨格筋の毛細血管網の形成に VEGF は重要であるが、 VEGF 以外の複数の因子 も血管新生網の形成に関与する可能性が高い. 本 研究でも VEGF は運動群が安静群よりも高く, ヒ ラメ筋が長趾伸筋よりも高かった.しかしながら、 運動群と安静群およびヒラメ筋と長趾伸筋で最も 大きな違いを示した因子はVEGFではなかった. これらの結果は、VEGFは骨格筋の血管新生に関 与するが、運動による毛細血管密度を調節する因 子の同定はVEGFを含む複数の因子から統合的に 検証する必要があることを示唆している.

本研究では血管新生を誘導するマイオカインの 同定を目的とした. その結果, 骨格筋の種類の違 いや運動トレーニングの有無により血管新生因子 の発現が異なることを明らかにした. 骨格筋組織 は大半が筋線維から構成されている. 一方で. 骨 格筋組織は血管を構成する血管内皮細胞、神経細 胞や脂肪細胞なども含む複合的な組織でもある. したがって、本研究では骨格筋組織を用いて血管 新生因子の量を比較したが、その違いは筋線維以 外の組織の変動を反映した結果である可能性も否 定できない. また, 本研究では骨格筋組織をタン パク抽出用の溶液に懸濁し評価した. マイオカイ ンは骨格筋から分泌された内分泌系因子の総称で あるため、溶液に懸濁した骨格筋を用いた本研究 では、検出された因子が筋細胞から分泌されない 細胞内タンパクであった可能性も考えられる. 今 後、筋伸展刺激した骨格筋培養細胞の培養液中の 血管新生因子の変動を評価し、これらの因子が骨

格筋から分泌された血管新生因子であることの立証が必要である.

本研究では、遅筋で多く運動で増加する血管新 生因子が27種類あることを明らかにした. しか しながら、これらの血管新生因子のうち、どの因 子群が運動による血管新生の調節に必須であるか を立証することはできなかった. 血管新生に必須 である因子は、候補となる全ての因子を骨格筋で 消失させたマウスを作成し、毛細血管密度の顕著 な減少や運動による血管新生が完全に消失すれば その因子群の重要性を立証できる.しかしながら、 これら全ての血管新生因子をマウス骨格筋にて消 失することは困難であり、また組織特異的に欠損 しても胎生致死となる可能性が高い. 今後, 培養 した血管内皮細胞にこれらの複数の因子を添加 し、血管内皮細胞の浸潤や増殖などの機能を評価 することで鍵を握る因子群を同定できる可能性が ある.

これらの実験から得た知見は筋量維持を目的とした新たな運動プログラムや創薬の開発が期待できる。今後、スポーツ科学や健康科学の分野に貢献できる研究への発展が期待できるだろう。

#### 4. 結 論

運動トレーニングによる骨格筋の血管新生には 複数の血管新生因子が関与する可能性が示唆された.

# 謝辞

本研究の遂行に対し多大な助成を賜りました公益財団法人石本記念デサントスポーツ科学振興財団に深く感謝申し上げます.

### 文 献

 Call J.A., Chain K.H., Martin K.S., Lira V.A., Okutsu M., Zhang M., Yan Z., Enhanced skeletal muscle expression of extracellular superoxide dismutase mitigates streptozotocin-induced diabetic

- cardiomyopathy by reducing oxidative stress and aberrant cell signaling, *Circ. Heart Fail.*, **8**: 188-197 (2015)
- Yamada M., Iwata M., Warabi E., Oishi H., Lira V.A., Okutsu M., p62/SQSTM1 and Nrf2 are essential for exercise-mediated enhancement of antioxidant protein expression in oxidative muscle, FASEB. J., 33: 8022-8032 (2019)
- Hazarika S., Farber C.R., Dokun A.O., Pitsillides A.N., Wang T., Lye R.J., Annex B.H., MicroRNA-93 controls perfusion recovery after hindlimb ischemia by modulating expression of multiple genes in the cell cycle pathway, *Circulation*, 127: 1818-1828 (2013)
- 4) Okutsu M., Call J.A., Lira V.A., Zhang M., Donet J.A., French B.A., Martin K.S., Peirce-Cottler S.M., Rembold C.M., Annex B.H., Yan Z., Extracellular superoxide dismutase ameliorates skeletal muscle abnormalities, cachexia, and exercise intolerance in mice with congestive heart failure, Circ. Heart Fail., 7: 519-530 (2014)
- 5) Dokun A.O., Chen L., Okutsu M., Farber C.R., Hazarika S., Jones W.S., Craig D., Marchuk D.A., Lye R.J., Shah S.H., Annex B.H., ADAM12: a genetic modifier of preclinical peripheral arterial disease, Am. J. Physiol. Heart Circ. Physiol., 309: H790-803 (2015)

- 6) Yan Z., Okutsu M., Akhtar Y.N., Lira V.A., Regulation of exercise-induced fiber type transformation, mitochondrial biogenesis, and angiogenesis in skeletal muscle, *J. Appl. Physiol.* (1985), 110: 264-274(2011)
- 7) Yamada M., Hokazono C., Tokizawa K., Marui S., Iwata M., Lira V.A., Suzuki K., Miura S., Nagashima K., Okutsu M., Muscle-derived SDF-lalpha/CXCL12 modulates endothelial cell proliferation but not exercise training-induced angiogenesis, Am. J. Physiol. Regul. Integr. Comp. Physiol. (in press)
- Olfert I.M., Howlett R.A., Tang K., Dalton N.D., Gu Y., Peterson K.L., Wagner P.D., Breen E.C., Musclespecific VEGF deficiency greatly reduces exercise endurance in mice, *J. Physiol.*, 587: 1755-1767 (2009)
- Delavar H., Nogueira L., Wagner P.D., Hogan M.C., Metzger D., Breen E.C., Skeletal myofiber VEGF is essential for the exercise training response in adult mice, Am. J. Physiol. Regul. Integr. Comp. Physiol., 306: R586-595 (2014)
- 10) Waters R.E., Rotevatn S., Li P., Annex B.H., Yan Z., Voluntary running induces fiber type-specific angiogenesis in mouse skeletal muscle, Am. J. Physiol. Cell. Physiol., 287: C1342-1348 (2004)