

平成 26 年 4 月 24 日現在

機関番号：34419

研究種目：若手研究(B)

研究期間：2011～2013

課題番号：23791670

研究課題名（和文）多能性幹細胞からの間葉系幹細胞の分化誘導と評価

研究課題名（英文）Induction of Mesenchymal Stem Cells from Pluripotent Stem Cells

研究代表者

寺村 岳士 (TERAMURA, Takeshi)

近畿大学・医学部附属病院・講師

研究者番号：40460901

交付決定額（研究期間全体）：（直接経費） 3,200,000 円、（間接経費） 960,000 円

研究成果の概要（和文）：新規間葉系幹細胞（MSC）ソースの探索を目的に、多能性幹細胞からのMSCの誘導と評価を実施した。SCIDマウス内でのテラトーマ形成を介したin vivoでの分化誘導、低酸素培養によるin vitroでの誘導両方法により、典型的なMSCの形質を示す多能性幹細胞由来MSC様細胞（pcMSC）が得られた。In vitro誘導pcMSCは移植後の腫瘍形成性が認められず、軟骨再生に寄与した。しかし、in vivo誘導pcMSCにおいては継代培養により高い腫瘍原性が出現した。以上より、多能性幹細胞は有望なMSCソースとなりうるが、腫瘍原性などが異なる場合があるため慎重な検討を要するという結論が得られた。

研究成果の概要（英文）：In this study, we derived the MSCs from rabbit ESCs and human iPSCs both in vivo and in vitro, and examined their detailed characteristics.

Both in vivo- and in vitro-pcMSCs expressed MSC-markers and showed multiple differentiation properties. In the cases of the in vitro-pcMSCs, teratoma formations were not observed, and when rabbit ESC-derived in vitro-pcMSCs were transplanted into the model rabbits, successful engraftment were observed. On the other hand, the in vivo-induced MSCs derived from human iPSCs showed high telomerase activity and formed teratomas.

We could obtain the MSC-like cells both in vivo and in vitro. However, the present results suggest that pluripotent stem cells could derive various types of MSCs, and we should select the cells carefully based on the appropriate markers for our purposes.

研究分野：医歯薬学

科研費の分科・細目：外科系臨床医学 整形外科学

キーワード：再生医療 多能性幹細胞 間葉系幹細胞

1. 研究開始当初の背景

ES 細胞、iPS 細胞は多能性幹細胞と呼ばれ、細胞移植医療用資源として有利な性質を多く有しているが、これを安全かつ効果的に使用するためには目的の細胞に『分化誘導』することが必要である。

しかし、神経細胞や心筋細胞など一部の細胞を除き、誘導方法が確立されておらず、運動器再生医療において有用な軟骨細胞や間葉系幹細胞 (MSCs) を効率的に誘導する方法については殆ど研究がなされていない。特に、軟骨細胞は発生学的に MSCs に由来することが知られていることから、高純度の軟骨再生を得るために効果的な MSCs 誘導方法が必須である。

2. 研究の目的

本研究では MSCs 誘導に焦点を当て、効果的な分化誘導法の開発と運動器再生医療領域における多能性幹細胞の臨床的価値を正確に評価することを目的に、1) *in vivo* での多能性幹細胞からの MSC の誘導と評価、2) *in vitro* での MSC 誘導法の確立、3) 多能性幹細胞由来 MSC (pc-MSC) の動物モデルへの移植と機能、安全性評価を計画した。

3. 研究の方法

in vivo での pc-MSC の分化誘導：未分化ウサギ ES 細胞あるいはヒト iPS 細胞をマトリゲルに包埋し、SCID マウス大腿部に移植した。1~2ヶ月後、形成されたテラトーマを回収し、細切およびコラゲナーゼ処理にて細胞液を得た。これを 10%FCS-aMEM 中にて 24 時間培養後、PBS にて洗浄を行うことで非接着ならびに弱く接着した細胞を除去した。接着細胞は 10%FCS-aMEM で維持した。ヒト iPS 細胞由来細胞については、FACS により CD44/CD73/CD105 陽性細胞のみを分取した。

in vitro での分化誘導：未分化ウサギ ES 細胞あるいはヒト iPS 細胞を直接または胚様体形成後にマトリゲルあるいはゼラチンコートディッシュ上に播種し、1%、5%、20%酸素下で培養を行った。出現した MSC 様細胞は 10%FCS-aMEM で維持した。ヒト iPS 細胞由来細胞については、FACS により

CD44/CD73/CD105 陽性細胞のみを分取した。

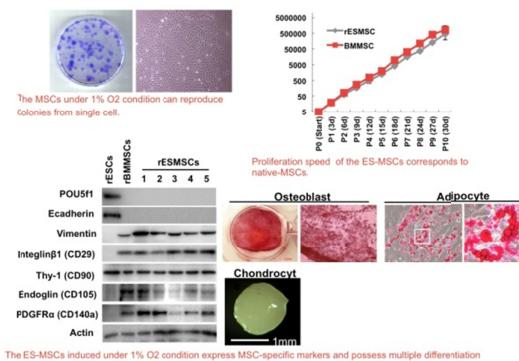
誘導した MSC (pc-MSC) は細胞数計測による増殖速度の評価、qRT-PCR による遺伝子発現解析、FACS による細胞表面抗原の評価、骨芽細胞、脂肪細胞、軟骨細胞への分化誘導、軟骨全層欠損モデル動物（ウサギ、Nude ラット）への移植により機能評価を行った。

4. 研究成果

テラトーマ由来接着細胞画分は紡錘体の形状を示し、単一細胞由来の MSC 様コロニーを形成した。*In vivo*-MSC like cell (*in vivo* pcMSC)においては Nanog, Oct4, Ecad といった ES/iPS 細胞のマーカー遺伝子の発現が著しく減少しており、Vimentin や PDGFR α の発現上昇が認められた。ヒト iPS 由来 *in vivo* pcMSC について FACS 解析を行ったところ、CD29、CD44、CD105、CD106 が陽性であった。分化誘導を行ったところ、*in vitro* において骨芽細胞、脂肪細胞、軟骨細胞への分化が観察され、得られた細胞は MSC と同様の性質を有することが確認された。ヒト iPS 由来 *in vivo* pcMSC を Nude ラット関節内に移植したところ、1ヶ月後に高頻度の腫瘍（テラトーマ）形成を認めた。詳細に解析したところ、*in vivo* 誘導 MSCs においては高テロメラーゼ活性が認められ、さらに、継代培養により iPS 細胞誘導時に使用したウイルスの再活性化が生じうることが明らかとなった。

In vitro 誘導においては、酸素分圧 1% の培養環境下において、未分化多能性細胞（ウサギを用いたモデル研究）が選択的に死滅することが観察され、同条件下

図1. ウサギES細胞より得られた*in vitro*-pcMSCsの性状解析

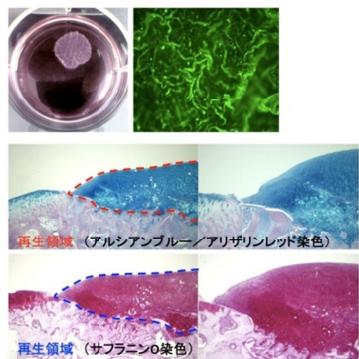


The ES-MSMs induced under 1% O2 condition express MSC-specific markers and possess multiple differentiation properties.

Teramura et al., Cell Transplant. 2013;22(2):309-29
で得られた pcMSC は BMMSC と同等の増殖力を示すとともに、ES 細胞マーカーの消失、MSC

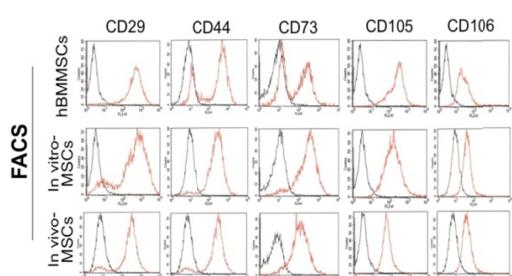
マーカーの発現が認められた。In vitroにおける骨芽細胞、脂肪細胞、軟骨細胞への分化能力も観察された。次に、ウサギ ES 細胞より誘導した in vitro pcMSCpc-MSCs より細胞シートを作成し、ウサギ軟骨全層欠損モデルに移植、1ヶ月後に組織の観察を行ったところ、豊富な細胞外マトリクスを有する再生軟骨組織により欠損部がほぼ完全に修復されていることが確認された。

図2. ウサギES細胞由来in vitro-pcMSCsによる軟骨再生



次に、GFP 導入 pc-MSCs を用い、再生組織から FACS ソーティングにより pc-MSC 由来細胞のみを分離、詳細な解析したところ、移植細胞は軟骨細胞として組織に定着することが明らかとなった。本研究で開発した in vitro 誘導法はともにヒト iPS 細胞でも有効であり、典型的な MSC マーカーの発現、分化能力を示す pc-MSC が得られた。

図3. ヒトiPS細胞より得られたpcMSCsのFACS解析



ヒト iPS 細胞由来 in vitro pc-MSCs を SCID マウス皮下に移植したところ、2ヶ月間の観察でテラトーマ形成は認められなかった。

以上より、1) 多能性幹細胞からは移植可能な MSC が得られること、2) iPS 細胞を由来とした場合においては、誘導方法によって腫瘍原性などが異なる場合があり、より慎重な検討を要するという研究結果が得られた。

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4件)

- Teramura T, Sugimoto H, Frampton J, Kida Y, Nakano M, Kawakami M, Izumi H, Fukunaga N, Onodera Y, Takehara T, Fukuda K, Hosoi Y. Generation of embryonic stem cell lines from immature rabbit ovarian follicles. *Stem Cells Dev.* 2013 Mar 15;22(6):928-38.

査読：有

- Teramura T, Onodera Y, Takehara T, Frampton J, Matsuoka T, Ito S, Nakagawa K, Miki Y, Hosoi Y, Hamanishi C, Fukuda K. Induction of functional mesenchymal stem cells from rabbit embryonic stem cells by exposure to severe hypoxic conditions. *Cell Transplant.* 2013;22(2):309-29.

査読：有

- Takehara T, Teramura T, Onodera Y, Hamanishi C, Fukuda K. Reduced oxygen concentration enhances conversion of embryonic stem cells to epiblast stem cells. *Stem Cells Dev.* 2012 May 20;21(8):1239-49.

査読：有

- Teramura T, Takehara T, Onodera Y, Nakagawa K, Hamanishi C, Fukuda K. Mechanical stimulation of cyclic tensile strain induces reduction of pluripotent related gene expressions via activation of Rho/ROCK and subsequent decreasing of AKT phosphorylation in human induced pluripotent stem cells. *Biochem Biophys Res Commun.* 2012 Jan 13;417(2):836-41.

査読：有

[学会発表](計4件)

- Takeshi Teramura, Toshiyuki Takehara, Yuta Onodera, John Frampton, Kanji Fukuda . Induction of Mesenchymal Stem Cells from Human iPS cells in vivo and in vitro . 11th International Society for Stem Cell Research, Annual Meeting . June 13 2013.Boston, MA USA.

- 寺村岳士、小野寺勇太、竹原俊幸、福田寛二 . 低酸素培養によるヒト iPS 細胞からの間葉系幹細胞の分化誘導 . 第 12 回日本再生医

療学会 .2013 年 3 月 22 日 . パシフィコ横浜 .
3. 寺村岳士、小野寺勇太、竹原俊幸、福田寛二・間葉系幹細胞シートによるラット関節軟骨全層欠損の軟骨再生 . 第 26 回日本軟骨代謝学会 . 2013 年 3 月 1 日 . 千里ライフサイエンスセンター .
4. 寺村岳士、小野寺 勇太、竹原俊幸、中川晃一、浜西千秋、福田寛二 . 低酸素培養によるウサギ ES 細胞からの間葉系幹細胞の分化誘導 . 第 11 回日本再生医療学会 . 2012 年 6 月 12 日 . パシフィコ横浜 .

〔産業財産権〕

出願状況（計 1 件）

名称：免疫不全動物を用いた細胞の製法

発明者：寺村岳士、福田寛二

権利者：学校法人近畿大学

種類：特許

番号：特許公開 2012 - 120486

出願年月日：2010 年 12 月 8 日

国内外の別：国際

6. 研究組織

(1) 研究代表者

寺村 岳士 (TERAMURA , Takeshi)

近畿大学・医学部附属病院・講師

研究者番号：40460901