科学研究費助成事業 研究成果報告書



平成 30 年 6 月 8 日現在

機関番号: 1 2 6 0 1 研究種目: 挑戦的萌芽研究

研究期間: 2016~2017

課題番号: 16K14983

研究課題名(和文)イルカiPS細胞の樹立

研究課題名(英文)Establishment of dolphin iPS cells

研究代表者

浅川 修一(Asakawa, Shuichi)

東京大学・大学院農学生命科学研究科(農学部)・教授

研究者番号:30231872

交付決定額(研究期間全体):(直接経費) 2,800,000円

研究成果の概要(和文):イルカのリソースは限られるため、まずイルカ繊維芽細胞の不死化を行った。腹びれイルカ初代線維芽細胞にSV40T・hTERTを導入したところ不死化し、細胞株を樹立できた。それらを用いてヒトリプログラミング因子Oct3/4、Sox2、L-Myc、KIf4、Lin28遺伝子を導入したところ、コロニー状の細胞集団が観察された。AP染色により染色が確認できコロニーは脱分化状態であることが示唆された。次に正常イルカ線維芽細胞を用いてiPS化を試みた。しかし用いた線維芽細胞は増殖が悪くiPS化は成功しなかった。今後新たな線維芽細胞を得て再度試みる。また鯨類由来リプログラミング因子のクローニングも進めている。

研究成果の概要(英文): Because dolphin resources are limited, we first established and immortalized dolphin fibroblast culture technology. Gene transfer of SV40T and hTERT into four finned dolphin primary fibroblasts resulted in immortalization and establishment of cell lines. We used cotransfer of human reprogramming factors Oct 3/4, Sox 2, L-Myc, KIf 4, Lin 28 gene, then we observed colony-like cell population. The stains were confirmed by alkaline phosphatase staining, suggesting that the colonies obtained were in a dedifferentiated state. Based on these results, attempts were made to convert normal dolphin fibroblasts into iPS. However, fibroblasts used were poorly proliferated and did not succeed to form iPS cells. In the future we will obtain new fibroblasts and try again. We also are cloning reprogramming inducers derived from cetacean species.

研究分野: 水圏生物工学

キーワード: バンドウイルカ 腹ビレイルカ iPS 細胞株 不死化 イルカ リプログラミング アルカリフォスフ

アターゼ染色

1.研究開始当初の背景

申請者らは2006 年に和歌山の太地町で捕獲 された腹ビレイルカの腹ビレ生成のメカニ ズムを解明すべく研究チームを形成し(加藤 秀弘代表、吉岡基事務長)研究を進めてきた。 これまで腹にヒレのある鯨類の文献記録は、 わずかに突起のあるものを含めて数件ある のみであるが、当該イルカの腹ビレは極めて 大きく明確であり、腹ビレと呼称するのにふ さわしいものであった。この貴重なサンプル で後肢形成に関するなんらかの手がかりが 得られれば、それ自体、重要な科学的知見で あるが、さらに四肢動物を祖先とする鯨類が 後肢に相当する腹ビレを消失させた進化過 程・遺伝的メカニズムの解明にも寄与すると ころが大きいと期待できる。そして申請者ら はすでに四肢動物で後肢形成に決定的な役 割をもつ Pitx1 にミスセンス変異を見出し た。その変異部位は転写因子である Pitx1 の DNA 結合部位においてアミノ酸置換を生じ させるものであった。このことは腹ビレ形成 の原因として同変異が極めて有力であるこ とを示唆するものであるが、残念ながらイル カでは遺伝学的手法による検証は容易では なく、また後肢がない哺乳類は鯨類のみであ るため、適当なモデル生物も活用できない。 さらに当該イルカも昨年春に死去している。 これらのことを打破すべく本研究ではイル カの不死化細胞、さらには iPS 細胞を作製し て、鯨類における後肢消失と再生のメカニズ ムを明らかにするための実験系を確立した いと考えている。

2.研究の目的

バンドウイルカ、および腹ビレのあるバンドウイルカの iPS 細胞の樹立が本研究の目的である。さらに iPS 細胞を樹立した先にある目的は以下である。

- (1) 腹ビレイルカの原因遺伝子(原因変異)の機能解析
- (2) 鯨類における後肢消失・再形成のメカニズムの解明
- (3) 鯨類一般での iPS 細胞樹立技術の確立
- (4) 鯨類始原生殖細胞の樹立、精子、卵子の 形成と人工授精への応用
- (5) 人工肉の作製法に向けた基礎研究
- (6) ヒトにおける低身長治療などへの応用

3.研究の方法

- (1) イルカ山中因子遺伝子のクローニング 我々はまずは、京大 iPS 研で提供されている、 ヒトやマウス由来の山中因子を用いるが、同 時にイルカの山中因子ホモログのクローニ ングも進めて、ヒトやマウスでうまくいかな かった場合に直ちにイルカ由来の遺伝子で テストできるように、OCT3/4、SOX2、KLF4、 L-MYC、LIN28 をクローニングし、エピソー マルベクターに組み込んでおく。
- (2) イルカ・腹ビレイルカの不死化細胞の樹立方法

すでに大西洋バンドウイルカではイルカ線 維芽細胞に SV40T(t)antigen 遺伝子を導入 することで不死化に成功している。我々は通 常のバンドウイルカと腹ビレイルカ由来の 線維芽細胞をすでに入手してストックして いるが、それらの細胞には限りがあるので、 iPS 細胞のソースとして用いるのではなく、 腹ビレイルカのゲノムや発現産物のソース を確保したり、イルカ線維芽細胞で各種実験 を行ったりできるように、不死化細胞の樹立 を行う。具体的には不死化で使用される SV40T(t)antigen \succeq neomycin-resistance 遺伝子を含んだベクターを用いてリポフェ クションを行い、培養した腹びれイルカの線 維芽細胞に不死化因子を導入する。2 日後に Geneticin を含んだ培養液に交換すると、5 週間後には不死化因子が導入された細胞の みがコロニーを形成するので、トリプシン処 理をして細胞を回収し、不死化細胞が得られ る。

(3) 腹びれイルカの iPS 細胞樹立方法 ヒト、およびマウスで確立されているベクタ ーや手法をそのままトレースして iPS 化を 試みる。継代培養でコンフルエントになった 腹ビレイルカの線維芽細胞をトリプシン処 理により回収した後、未分化誘導因子プラス ミド溶液と懸濁しエレクトロポレーション 装置にセットしプラスミド導入を行う。その 後 2 日に一度 10%FBS 培地を交換し、5 日 ほどしたらコロニーが見えるので回収し、 SNL フィーダー細胞に撒きなおす。培地を iPS 細胞用培地に変え再び 2 日に一度培地 を交換し 2~3 週間培養するとコロニーが見 え始め、30 日ほどで iPS 細胞コロニーが単 離できる大きさになる。その後は iPS 細胞凍 結保存液を用いて凍結保存する。ヒトやマウ スの系でうまくいかない場合は、まず、導入 した遺伝子の発現を確認した上で、発現に問 題がない場合は1で準備したイルカ遺伝子 に置換して行う。発現に問題がある場合は、 イルカで発現するプロモータの検討を行う。 (4) 多能性獲得の検証

多能性マーカー遺伝子である Nanog、Oct4、TRA-1-60、SSEA-3 の発現を mRNA レベル、抗体を用いたタンパク質レベルで確認して、作製した細胞が iPS 細胞であるか(多能性を持つか)を確認する。

(5) 始原生殖細胞への分化誘導

もし早い段階で iPS 化に成功すれば、マウスやヒトで成功している始原生殖細胞への分化誘導(引用文献 、)に向けて、実験を推進する。

4.研究成果

(1)平成28年度は、腹ビレイルカを含め、イルカ細胞のリソースは限られているので、まずiPS細胞の確立の前段階としてイルカの繊維芽細胞培養技術の確立と不死化を行った。腹びれイルカ初代線維芽細胞を6well dish上で培養し、Blasticidin S 耐性遺伝子を有

する組換えレンチウイルスを用いて不死化 因子 SV40T および hTERT 遺伝子を導入した。 感染実験では、単独あるいは混合ウィルス液 を、量を調節し計6通りの条件を試みた。導 入2日後にBlasticidin Sを添加して感染細 胞を選別した結果、SV40T 発現レンチウイル ス液 1 mL、SV40T および hTERT 1 mL 共感染 条件下で Blasticidin S 耐性細胞を得ること ができた。これらの細胞は一般的なヒト線維 芽細胞の分裂限界を超え、現在も分裂を行っ ている。さらなる性状解析のため、得られた 細胞をシングルセルに単離し増殖曲線を作 成したところ、これらの細胞は不死化因子導 入前の線維芽細胞と比べて著しく増殖速度 が上がっていることが分かった。さらに、こ れらの細胞からタンパク質を抽出し Anti-SV40T antigen 抗体を用いて Western blottingを行い、SV40Tの発現を確認するこ とができた。これらの結果から、得られた SV40T 導入細胞および SV40T・hTERT 導入細胞 は不死化されており、腹ビレイルカの細胞株 の樹立に成功したと結論づけた。次に、得ら れた細胞株を用いてエレクトロポレーショ ン法によりヒト由来未分化誘導因子 Oct3/4、 Sox2、L-Myc、KIf4、Lin28遺伝子を共導入し、 腹ビレイルカ iPS 細胞の樹立を試みた。導入 条件は 1650 V、10 msec、3 回および 1300 V、 20 msec、2回の2条件を試みた。導入1ヵ月後、これら2条件においてコロニー状の細胞 集団が観察された。得られたコロニーに対し て多能性マーカーであるアルカリフォスフ ァターゼ染色を行ったところ染色を確認す ることができた。これにより、得られたコロ ニーは脱分化状態であるという可能性が示 唆された。

(2) 平成 29 年度は、前年度に確立した手法 に基づいて腹ビレイルカ iPS 細胞樹立の試験 段階として不死化した腹ビレイルカ線維芽 細胞を用いて、ヒト由来未分化誘導因子 (OCT3/4、SOX2、KLF4、L-MYC、LIN28)の導入 を行い、多能性マーカーであるアルカリフォ スファターゼ染色で陽性反応を示す iPS 細胞 様細胞集団を得ることは再現できている。し かし、得られた iPS 細胞様集団は継代および 凍結保存・解凍後のフィーダー細胞への接着 が著しく悪く、未だ iPS 細胞の樹立を確認で きていない。このことに関しては、通常用い られる線維芽細胞ではなく不死化した線維 芽細胞を用いているためコロニーの性質が 異なっている可能性が考えられる。そこで、 不死化した腹ビレイルカ線維芽細胞に代わ り腹ビレを有さない通常のイルカの細胞を 用いてヒト由来未分化誘導因子の導入を試 みた。しかし、不死化した線維芽細胞から得 られたような iPS 細胞様コロニーは観察でき なかった。その理由として、用いた線維芽細 胞は細胞増殖率が悪くコロニーを形成する 最適な細胞密度まで達しなかった可能性が ある。今後はより細胞増殖効率の良い若いイ ルカの初代培養細胞を用い、未分化誘導因子 導入時の細胞密度も考慮に入れたうえでイルカ iPS 細胞の樹立を試みる必要があると考えられる。同様に、ヒト由来未分化誘導因子がイルカ iPS 細胞樹立に適さない場合も考え、現在鯨類由来未分化誘導因子のクローニングを行っている。これまで用いてきた未分化誘導因子(OCT3/4、SOX2、KLF4、L-MYC、LIN28)に加え、iPS 細胞の作製効率を上げるため鯨類由来の HHEX/HLX 遺伝子もクローニングを行い、クローニングが完了し次第イルカ iPS 細胞の樹立を目指し、引き続き研究を進める。

< 引用文献 >

K. Hayashi et al, Reconstitution of the mouse germ cell specification pathway in culture by pluripotent

stem cells. Cell, 146 (2011), pp. 519-532 K. Sasaki, et al., Robust In Vitro Induction of Human Germ Cell Fate from Pluripotent Stem Cells. Cell stem cell 17 (2015), pp. 178-194

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)

Rina Miyashita · Atsushi Takayanagi · Tetsuo Kirihata · Hayashi Katsuyuki · Seiji Ohsumi · Motoi Yoshioka · Hidehiro Kato · <u>Shuichi Asakawa</u>, Establishment of fibroblast cell lines derived from four-finned dolphin Tursiops truncatus and induction of pluripotent stem cells, The JSFS 85th

[図書](計0件)

〔産業財産権〕

出願状況(計0件)

取得状況(計0件)

〔その他〕 ホームページ等 無し 6.研究組織(1)研究代表者 浅川 修一(ASAKAWA, Shuichi) 東京大学, 大学院農学生命科学研究科(農 学部), 教授

研究者番号: 30231872