成される。この方法を用いてデバイス表面を加工すれば、グラフト鎖の空間密度を自在に設計できることから、血液や体液中の蛋白質等の吸着を大幅に抑制し、細胞非接着性を長期間維持させることができると期待される。

また、この光ブロックイニファタ重合を溶液系で進めることによって、表面吸着剤の分子設計が行われている。PEGの末端からスチレンを重合すれば組成比が厳密に調整された親水一疎水ブロック共重合体が得られる²⁴¹。これをバイオマテリアル表面に吸着させると、親水性のブラシ表面が容易に得られ、タンパク質の吸着や細胞の接着は大幅に抑制された。また、イニファタに細胞膜の構成成分であるフォスファチジルコリン(PC) 基を長鎖アルキルを介して導入し、次いで親水性一疎水性モノマーの順でグラフト重合すれば、PC基を末端に有する親水一疎水ブロック共重合体が得られた²⁵¹。これを吸着させると、長鎖アルキル鎖の自己組織化にともなってPC基の配列による疑似細胞膜表面が得られた。また、ヘバリンやゼラチンに感温性高分子であるポリ(N-イソプロピルアクリルアミド)(PNIPAM)をグラフトすることで、それぞれに感温性が付与されている。両者ともに水溶液からの温度変化によってマテリアル表面に吸着させることができ、前者の場合は抗血栓性表面、後者の場合は細胞接着性表面として機能している²⁶¹。一方、可視光を用いて、複雑な形状をした医療デバイスの内面(血液接触面)を修飾する方法が開発されている。すなわち、先に示したカンファキノンを内面に含浸させておくと、デバイスの外面からの可視光照射によって内面でグラフト重合させることを可能としている²⁷¹。

7 レーザーアブレーションを利用した界面設計

エキシマレーザーは紫外域に発振波長を有する紫外光レーザーであり、組み合わせるガス種(主に希ガスとハロゲン)の種類によって発振波長を紫外域で段階的に調節することができる。代表的なKrFレーザーの場合、発振波長は248nmであり、114kcal/molの光子エネルギーを有する。この値は炭素単結合(約80 kcal/mol)や炭素-水素結合(約98 kcal/mol)より高く、被照射物がレーザー発振波長域に吸収帯を有すればこれらの分子間結合を一光子吸収により切断することが可能である。また、ArFレーザーは193 nmで発振し、148 kcal/molの光子エネルギーを有する。これは炭素二重結合の結合エネルギー(約145 kcal/mol)に相当する。従って、エキシマレーザーによる加工は光化学反応により主として非熱過程により進行できる。また、レーザー光のパルス幅は10~20ns程度であるが、ピーク出力は数十メガワットと極めて高い。

このエキシマレーザーをある一定のしきい値(通常100mJ程度)以上の高出力で高分子マテリアルの表面に照射すると、アブレーションと呼ばれる吸収熱による蒸発や多光子吸収によるプラズマ発光と衝撃音を伴った固体表面層の爆発的な剥離が起こる。アブレーションによる加工の一般的な特徴として、①高精度の寸法安定性を有すること、ならびに②加工部およびその

周囲に熱的な影響をほとんど与えず,加工跡に焼け焦げや溶融跡を残さないこと,などがあげられる。近年,このアブレーションは医療分野において眼科,胸部血管外科,歯科,整形外科など様々な領域で生体組織の形成・加工法として応用が検討されている。特に眼科領域では,すでに近視や乱視の矯正を目的とした角膜切開や角膜移植に応用されている。著者らは,人工血管やカバーステントの基材として用いているセグメント化ポリウレタン製薄膜の多孔質化設計の手段として利用しているパーパー。また,CVD(Chemical Vapor Deposition)の技術を応用してアブレーションによって飛散した高分子片をマテリアル表面で補足することによって高分子の転写を行っている。転写はレーザーの照射領域に限定されるため,レーザー光を絞ることによってミクロンレベルでの微細加工性が得られているパー。

一方, エキシマレーザー光をアブレーションが起こるしきい値以下の低エネルギーで照射すると高分子表面の改質を行うことが可能である。側鎖に水酸基やアミノ基などの官能基を有する高分子に照射すると吸光係数の低い主鎖の結合は開裂されず、側鎖に局在化した光吸収が起こり官能基のみを選択的に除去できる²⁰。また、除去時には高分子表面にラジカルなどの反応性種が生成するので、これを利用すると種々のガス性低分子を高分子表面に導入、または表面重合させることが可能である。一方、逆にガス性低分子をレーザー光分解させ高分子表面に導入させることも可能である。矢部らは、レーザー照射で生じるヒドラジンの活性種を利用してテフロン表面へのアミノ基の導入を行っており、親水性と接着性を向上させている³⁰¹。

8 おわりに

ここで記したように、光反応を利用したバイオマテリアルの界面創製は、主に治療デバイスの表面設計のための方法として開発されてきた。そこでは、光有機合成化学の分野において開発されてきた様々な光反応性化合物が目的に応じて選択され、マイクロレベルでの位置的な選択性に加えて、ナノレベルでの量的な制御を伴って、任意の生理活性物質や有機化合物、高分子を固定化する(グラフト化、レーザー転写など)、成長させる(グラフト重合など)、あるいは削除する(レーザーアブレーションなど)ことなどが可能となっている。現在の医療においては、従来の開頭や開腹を伴う標準的外科手術から、内視鏡下手術やX線透視下で行う血管内手術を含む経皮的手術へと、低侵襲治療が先端医療の1つとして開発され、患者のQuality of Life(QOL)をより高く保つ治療技術が提供されている。血管内治療においては、皮膚に開けた針穴ほどの切開創を通して、ほぼ全身の血管病変(狭窄、瘤、奇形)を対象として扱うことが可能となりつつある。そのために、口径がわずか数mm以下の細い血管の中を自由に操作することのできるマイクロカテーテルなどの血管内治療デバイスが開発されている。今後、血管内治療のさらなる推進のためには、治療デバイスのより小型化・高集積化・多機能化が要求さ

第2章 光反応によるバイオマテリアル界面の精密創製

れている。また、ナノテクノロジーに基づく超微細精密構造化の波は、医療分野においてはナ ノメディシンとして展開され、医用マイクロマシンの開発などの大きな推進力となっている。 光反応を用いた超精密創製技術は、バイオマテリアルの生体との接触界面の構造や物性をマイ クロ・ナノレベルで厳密に制御できる可能性があるため、上記のマイクロ構造化された治療デ バイスの実現化に大きく貢献するものと期待される。

文 献

- 1) Sugawara T et al., J Biomed Mater Res, 29, 1047-1052 (1995).
- 2) Chung TW et al., Biomaterials, 23, 4803-4809 (2002).
- 3) Ito Y et al., Proc Natl Acad Sci USA, 93, 3598-3601 (1996).
- 4) van der Heiden AP et al., J Biomed Mater Res, 37, 282-290 (1997).
- 5) Hengsakul M et al., Bioconjug Chem, 7, 249-254 (1996).
- 6) Wetzels GM et al., Biomaterials, 20, 1879-1887 (1999).
- 7) Sugawara T et al., J Biomed Mater Res, 29, 749-756 (1995).
- 8) Matsuda T et al., Trans Am Soc Artif Intern Organs, 38, M243-M247 (1992).
- 9) Hubbell JA et al., Polym Prepr, 34, 846-847 (1993).
- 10) Nakayama Y et al., ASAIO J, 39, M754-M757 (1993).
- 11) Nakayama Y et al., J Biomed Mater Res., 48, 511-521 (1999).
- 12) Doi K et al., J Biomed Mater Res, 31, 27-33 (1996).
- 13) Masuda S et al., ASAIO J, 43, M530-M534 (1997).
- 14) Nakayama Y et al., Cardiovasc Rad Med, 4, 77-82 (2003).
- 15) 中山泰秀他, 人工臓器, 4, S-84 (2000).
- 16) Nakayama Y et al., J Biomed Mater Res, 57, 559-566 (2001).
- 17) Otsu T et al., Makromol Chem Rapid Commun, 3, 127 (1982).
- 18) Nakayama Y et al., Macromolecules, 32, 5405-5410 (1999).
- 19) Ward JH et al., J Bimed Mater Res, 56, 351-360 (2001).
- 20) Nakayama Y et al., Langmuir, 15, 2080-2088 (1999).
- 21) Brodbeck WG et al., Proc Natl Acad Sci USA, 93, 3598-3601 (1996).
- 22) Nakayama Y et al., Langmuir, 15, 5560-5566 (1999).
- 23) Nakayama Y et al., Langmuir, 18, 2601-2606 (2002).
- 24) Nakayama Y et al., Biomaterials, 20, 963-970 (1999).
- 25) Matsuda T et al., Biomaterials, 24, 4517-4527 (2003).
- 26) Ohya S et al., Biomacromolecules, 2, 856-863, (2001). Morikawa N et al., J Biomater Sci Polym Ed, 13, 167-183 (2002).
- 27) Nakayama Y et al., Trans MRS Jpn, 25, 923-926 (2000).
- 28) Nakayama Y et al., J Appl Phy, 80, 505-508 (1996).
- 29) 中山泰秀他, 人工臓器, 24, 74-78 (1995).
- 30) Niino et al. Appl Phys Lett, 63, 3527 (1993).

29

Reprint from

H. Mori, H. Matsuda (Eds.) Cardiovascular Regeneration Therapies Using Tissue Engineering Approaches

© Springer-Verlag Tokyo 2005 Printed in Japan. Not for Sale.



Biotube Technology for a Novel Tissue-Engineered Blood Vessels

Hatsue Ishibashi-Ueda¹ and Yasuhide Nakayama²

¹Department of Pathology, National Cardiovascular Center Hospital, 5-7-1 Fujishiro-dai, Suita, Osaka 565-8565, Japan ² Department of Bioengineering, National Cardiovascular Center Research

Institute, 5-7-1 Fujishiro-dai, Suita, Osaka 565-8565, Japan

Summary. Autologous tubular tissues as small caliber vascular prostheses were created in vivo using tissue engineering. We named them "Biotubes". The six kinds of polymeric rods made of polyethylene (PE), polyfluoroacetate (PFA), poly-methyl methacrylate (PMMA), segmented polyurethane (PU), polyvinyl chloride (PVC) and silicone (Si) as a mold were embedded in the dorsal skin of six of New Zealand White rabbits. Biotubes were formed after 1 month by fibrous tissue encapsulation around the polymeric implant except PFA. None of the Biotubes were ruptured when a hydrostatic pressure was applied up to 200 mmHg. The wall thickness of the Biotubes ranged from 50 to 200 µm depending on the implant materials in the order PFA<PVC<PMMA <PU<PE. The tissue mostly consisted of fibroblasts and collagen-rich extracellular matrices. The tissue created by Si rod was relatively firm and inelastic and the one created by PMMA was relatively soft. For PMMA, PE and PVC the stiffness parameter (\beta value; one of the indexes for compliance) of the Biotubes was similar to those of the human coronary, femoral and carotid arteries, respectively. Biotubes, autologous tubular tissues, can be applied for use as small caliber vessels and are ideal prostheses because of avoidance of immunological rejection.

Keywords. Graft prosthesis, Tissue engineering, Autologous transplant, Small caliber vessel

Introduction

In vivo, the encapsulation of foreign materials by own fibrous tissue has been well documented as a biological reaction of self-defense system since the 1930's. Peirce et al. attempted to utilize capsular tissues as artificial vascular vessels (Knott I, et al. 1973, Peirce EC II, 1953). Sparks et al. examined the clinical application of grafts consisting of a combination of capsular tissues and Dacron tubes in the latter half of the 1960's (Hallin RW and Sweetman WR 1976, Sparks CH, 1972). Recently, Campbell et al. studied capsular tubular tissues obtained by implantation of silicone rods into animal peritoneal cavities(Campbell JH, et al. 1999). Tubular tissues possessed a wall with several layers of myofibroblasts and collagen-rich extracellular matrices covered with a single layer of peritoneal mesothelium. By inverting the tubular tissues, mesothelial cells became internal lining cells within tubes like endothelial cells. Autotransplantation of these tubes as grafts resulted in high patency for several months, suggesting the possible application of capsular tissue prosthesis for arteries.

The patency rate of small caliber artificial grafts is much worse than medium to large diameter artificial grafts because of thrombosis in the early stage and of neointimal hyperplasia in the chronic stage. Among the many factors determining the patency of small caliber artificial grafts, the compliance mismatch between the native artery and grafts has been discussed as a major detrimental factor of graft failure (Abott WH, et al. 1987, Kinley CE and MarbleAE 1980, Pevec EC II, et al. 1992, Stewart SF and Lyman DJ 1992).

In this study, the mechanical properties of the tubular tissues were investigated for small caliber blood vessels. Various polymeric rods were implanted in subcutaneum of the dorsal skin of rabbits. Then, own tubular tissues by encapsulation were obtained and we called them "Biotubes". The mechanical properties including pressure resistance, pulse followability and compliance of the Biotubes were measured after histological analysis of their components. The designs of the matrix including luminal surface, mechanics and shape of the Biotubes were discussed.

Methods and Results

Preparation of Biotubes

Nine New Zealand White rabbits, weighing 2.0 to 2.5 kg, according to the Principles of Laboratory Animal Care (formulated by the National Society for Medical Research) and the Guide for the Care and Use of Laboratory Animals (National Institutes of Health Publication, No. 56-23, revised 1985) were used as hosts. Six kinds of polymers with rod shape (length; 20 mm, diameter; 3 mm) were placed in the subcutaneous layer of dorsum of rabbits. The polymer materials were polyethylene (PE), poly-fluoroacetate (PFA), poly-methyl methacrylate (PMMA), segmented polyurethane (PU), polyvinyl chloride (PVC) and silicone (Si). The coating thickness was 50 µm. At 1 month after insertion, rods were found to be encapsulated by a membranous tissue in the subcutaneum of rabbits (Fig. 1a, 1b). After 3 months, all implants were still covered with membranous capsular tissues. We called these autologous capsular tissues "Biotubes".

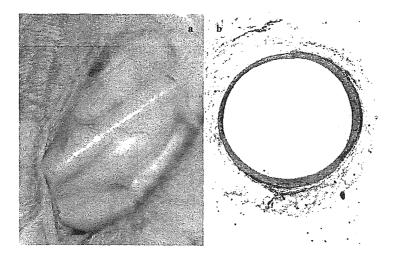


Fig. 1. (a): "Biotube", which was formed by implantation of the PMMA for 1 month in rabbit dorsal skin. (b): A photomicrograph of a cross section of the PMMA tube obtained after 3-months implantation

Histological Examination

The explanted Biotubes were fixed in 10 % buffered formalin solution and embedded in paraffin. Tissue cross sections were stained with hematoxylin and eosin for histological evaluation (Fig. 1b, 2). The wall thickness of the Biotubes was approximately 70 µm one month after implantation of Si, PVC, and PFA rods. In cases of PU or PMMA implants the wall showed 100-150 µm in thickness (Fig. 2). The capsules by the PE implant revealed the thickest wall (approximately 200 µm). For PMMA, PVC, and PE, the wall thickness increased by 1.5 to 2 fold after 3-month (Fig 3). The Biotube walls around the PFA showed sparse collagen with fibroblasts. Regarding the Si rod, the Biotube wall was thin but contained collagen fibers with sparse fibroblast. The walls around PMMA, PU and PVC rods were of a moderate thickness and contained relatively thick collagen fibers. The Biotubes that formed around the PU, PE and PVC bases showed numerous inflammatory cell infiltrations such as lymphocytes. Especially in the tubular tissues of PE and PU, foreign body giant cells were also observed. The capsular wall of PE rod showed 200 µm in thickness but almost no regular mesh structure of collagen fibers.

Immunohistochemistry was also performed to identify the muscular component of the Biotubes. Vimentin, a mesenchymal tissue marker, was positive for all tubular tissues around the various rods after 1- and 3-month implantation. α -smooth muscle actin was intensely positive for all tubular tissues after 3 months. Desmin as a cytoskeleton of matured muscle was negative in all tubular tissues after 1 and 3 months. A small number of macrophages (RAM 11), were observed in the tubular tissues of PU, PFA and PMMA after 3-month of implantation.

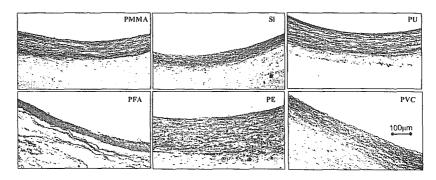


Fig. 2. Photomicrographs of cross sections of the Biotubes, They were formed by 3 months implantation of six kinds of polymer rods in the rabbit skin (hematoxylin and eosin stain)

Mechanical Properties of the Biotubes

The luminal pressure-diameter relationship was determined using an apparatus designed by Takamizawa and Hayashi (Takamizawa K and Hayashi K 1987). Changes in the outer diameter of the Biotubes were measured. None of the Biotubes ruptured even after 200 mmHg of inner pressure after 1 month of implantation. The Biotubes around Si rod became slightly dilated when exposed to water at low pressure but did not change significantly with high pressure (about 20 mmHg or higher). In contrast, the Biotube formed around the PMMA rod became dilated at low-pressure ranges and gradually increased with pressure up to a high range, indicating "J"-shaped curves. The dilatation rate of the outer diameter at a water pressure of 200 mmHg was about 5 % for Si and about 25 % for PMMA.

Repeated water pressure loadings, range of 0 to 200mmHg, were investigated in the PMMA Biotube rods. The external diameter of the PMMA Biotube was about 2.7 mm before loading and dilated to about 3 mm after loading at several 10 mmHg water pressure and thereafter continuously dilated slowly with an increase in inner load reaching about 3.2 mm at 200 mmHg. Changes in the outer diameter luminal pressure were basically the same with repeated pressure loadings in the lumen (Fig 3).

Repeatable Diameter Change of Biotube with Change in Intraluminal Pressure

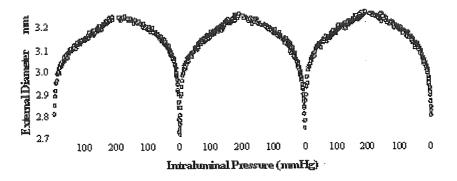


Fig. 3. External diameter changes in loading and removing of water pressure in range of 0 to 200 mmHg to the lumen of the Biotube around the PMMA rod after 3 months of implantation

The compliance of the tube was determined by the stiffness parameter (β) as defined by Hayashi et al., (Hayashi K, et al. 1980, Hayashi K and Nakamura T 1985) which is described according to the following equation:

$ln(P/Ps) = \beta(D/Ds-1)$

where P, Ps, D and Ds denote luminal pressure, standard pressure (100 mmHg in this study), external diameter and diameter at the pressure Ps, respectively. The relationship between logarithmic value of the relative pressure and relative outer diameter was obtained from the relationship between outer diameter and luminal pressure. After 1-month of implantation, the highest β value was obtained from the Si Biotube and the β value decreased in the order of PMMA, PE and PVC (Fig 4). The Biotube around the PMMA rod exhibited the β value resembling that of the human coronary artery whilst the β values of the Biotubes formed around PE and PVC bases were similar to those of the human femoral and common carotid arteries, respectively.

Compliance of Tubular Tissues

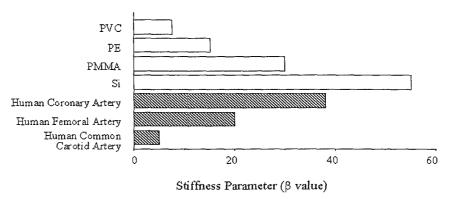


Fig. 4. The stiffness parameters (β values) of the Biotubes by 1 month of implantation. The Biotubes formed around the PMMA, PE, and PVC rods exhibited a β value close to those of the human coronary artery, the human femoral artery, and common carotid artery, respectively

Discussion

Considering immune responses among tissue or organ transplants, grafts are better if they consist simply of own self tissues. For example, autografts such as a great saphenous vein, an internal thoracic artery, and a radial artery are used for conventional aorto-coronary bypass operations.

However, it is sometimes difficult to obtain a sufficient amount of grafts or healthy grafts due to the patient's limited supply of vessels.

Larger caliber grafts vessels, with more than 5 mm in diameter, are usually composed of artificial materials such as Dacron fabrics or expanded poly-tetrafluoroethylene (ePTFE). Small caliber artificial grafts, however, may occlude within a short period after implantation by thrombosis. Therefore, the development of hybrid type artificial blood vessels combining artificial and biological materials is expected. The layered hybrid vessels resembling biological vascular walls have been developed in vitro. (Ishibashi K and Matsuda T 1994, Matsuda T and Miwa H 1995, Miwa H and Matsuda T 1994). The invented hybrid vessels with 4 mm in diameter showed high patency after 1-year of autotransplantation in a canine carotid artery. Other hybrid grafts prepared by seeding and culturing cells from the own great saphenous vein in a polylactic acid tubular sponge, have successfully been used in reconstruction of the pulmonary artery in humans (Hibino N, et al. 2003, Shin'oka T, et al. 2001, Shin'oka T, et al. 1998). Recently, it has been proposed that the preparation of various hybrid artificial vessels could be achieved by in vitro tissue engineering techniques using stem cells, including endothelial progenitor cells (Asahara T and Isner JM 2002, Isner JM, et al. 2001) and ES cells (Nishikawa S 1997, Yamashita et al. 2000), as a cell source (Kaushal S, et al. 2001, Shirota T, et al. 2003).

For patency of artificial blood vessels, particularly those with a small caliber (5 mm or less in diameter), the following factors are required. 1) Resistance to blood pressure, 2) antithrombotic properties to avoid thrombotic occlusion in the early stage of implantation, and 3) mechanical compatibility including compliance matching and pulse follow-ability to avoid occlusion in the chronic stage. We aimed to develop small caliber artificial blood vessels for a clinical application that have high patency in combination of the tubular tissue preparation technique and in vivo tissue engineering (Nakayama Y, et al. 2004). Biotubes consist of own self cells and extracellular matrices, which is similar to autotransplantation. Therefore, immunological rejections to the tubular tissue may be avoided. Moreover, the tissue may grow after transplantation in the body. In this study, various polymeric rods as a mold were implanted in the skin to form own tissue tubes. The materials used for the polymeric rods were PMMA, PU, PVC, PE and Si, all of which are hydrophilic, and PFA, which is water-repellent, and all are currently used as biomaterials. None of the Biotubes ruptured with 200-mmHg inner pressures except for tissue created by PFA. The walls of the Biotube by PFA showed sparse collagen fibers with numerous inflammatory cells, without capsularization (Fig. 2). In the tube that formed around PU, inflammatory cell infiltration was noted. Although PU

is used as a tissue compatible material for artificial hearts (Zdrahala RJ and Zdrahala IJ 1999), when transplanted as an artificial vessel, granulation is often recognized (Seifalian AM, et al. 2003, Sonoda H, et al. 2003). PU is considered to have a strong tissue response. A dense collagen mesh structure was formed around Si. The wall thickness of the Biotubes after 1-month of implantation decreased in the order of PE>PU>PMMA> PVC>Si>PFA and increased with transplantation period apart from PFA, PU, and Si.

The Si base tubular tissue as a graft strengthened with Dacron has been attempted for arterial bypass in the lower limbs clinically (Hallin RW and Sweetman WR 1976, Sparks CH, 1972). The tubular tissue showed vascular function at an early stage of the transplantation. However, the grafts were occluded within a short period in most cases because of lack of endothelialization. It has recently been reported that mesothelial cells were arranged on the luminal surface of tubular tissue obtained using Si bases (Campbell JH, et al. 1999). The patency rate was high, about 70 %, after 2-month of transplantation in animal experiments.

The stiffness parameter (B) is one of the indexes for compliance of blood vessels and indicates the mechanical property under physiological blood pressure (Hayashi K, et al. 1980, Hayashi K and Nakamura T 1985). Lower values in the β value indicate the material is soft and flexible. Within the polymers used in this study, the \beta value decreased in the order of Si>PMMA>PE>PVC. The Biotubes that formed around Si were relatively firm and inflexible, while the Biotubes that formed around PMMA were elastic within a low-pressure range and less extensible at a highpressure range, showing a mechanical property similar to that of biological arteries. The relationship between intraluminal pressure and external diameter showed a 'J'-shaped curve, similar to genuine arteries. The Biotube obtained after one month by PMMA, PE and PVC exhibited compliance similar to that of the human coronary artery, human femoral artery and human carotid artery, respectively. Selection of specific rod materials and embedding period allow the design of artificial blood vessels with matching mechanical properties to that of genuine vessels. This matching is expected to prevent intimal hyperplasia causing luminal occlusion in the chronic stage. Biotubes are expected to grow with the patient blood vessels and are ideal vascular grafts. Furthermore, it is possible to design specific mechanics and it is easy to match the host's vascular shapes. We are planning to establish the Biotube preparation method that combines surface design as described above and demonstrate the usefulness of Biotubes as small caliber artificial blood vessels by animal transplantation experiments. These results will be reported in near future.

References

- Abbott WM, Megerman J, Hasson JE, L'Italien G, Warnock DF (1987) Effect of compliance mismatch on vascular graft patency. J Vasc Surg 5:376-382
- Asahara T, Isner JM (2002) Endothelial progenitor cells for vascular regeneration. J Hematother Stem Cell Res 11:171-178
- Campbell JH, Efendy JE, Campbell GR (1999) Novel vascular graft grown within recipient's own peritoneal cavity. Circ Res 85:1173-1178
- Hallin RW, Sweetman WR (1976) The sparks' mandril graft. A seven year followup of mandril grafts placed by Charles H. Sparks and his associates. Am J Surg 132:221-223
- Hayashi K, Handa H, Nagasawa S, Okumura A, Moritake K, (1980) Stiffness and elastic behavior of human intecranial and extracranial arteries. J Biomec 13:175-184
- Hayashi K, Nakamura T (1985) Material test system for the evaluation of mechanical properties of biomaterials. J Biomed Mater Res 19:133-144
- Hibino N, Shin'oka T, Kurosawa H (2003) Long-term histologic findings in pulmonary srteries reconstruction with autologous pericardium. N Engl J Med 348:865-867
- Ishibashi K, Matsuda T (1994) Reconstruction of a hybrid vascular grafs hierarchically layered with three cell types. ASAIO J 40:M284-M290
- Isner JM, Kaka C, Kawamoto A, Asahara T (2001) Bone marrow as a source of endothelial cells for natural and iatrogenic vascular repair. Ann NY Avad Sci 953:75-84
- Kaushal S, Amiel GE, Guleserian KJ, Shapira OM, Perry T, Sutherland FW, Rabkin E, Moran AM, Schoen FJ, Atala A, Soker S, Brischoff J, Mayer JE Jr (2001) Fabrication small-diameter neovessels created using endothelial progenitor cells expanded ex vivo. Nat Med 7:1035-1040
- Kinley CE, Marble AE (1980) Compliance: a continuing problem with vascular grafts. J Cardiovasc Surg 21:163-170
- Kott I, Peirce EC II, Mitty HA, Geller SA, Jacobson JH II (1973) The tissue tube as a vascular prosthesis. Arch Surg 106:206-207
- Matsuda T, Miwa H (1995) A hybrid vascular model biomimicking the hierarchic structure of arterial wall: neointimal stability and neoarterial regeneration process under arterial circulation. J Thorac Cardiovasc Surg 110:988-997
- Miwa H, Matsuda T (1994) An integrated approach to the design and engineering of hybrid arterial prosthesis. J Vasc Surg 19:658-667
- Nakayama Y, Ishibashi-Ueda H, Takamizawa K (2004) In vivo Tissue-engineered Small Caliber Arterial Graft Prosthesis Consisting of Autologous Tissue (Biotube). Cell Transplantation (in press)
- Nishikawa S (1997) Embryonic stem cells as a source of hematopic and vascular endothelial cells in vitro. J Albergy Clin Immunol 100:S102-S104

- Peirce EC II (1953) Autologous tissue tubes for aortic grafts in dogs. Surgery 33:648-657
- Pevec WC, Darling RC, L'Italien GJ, Abbott WM (1992) Femoropopliteal reconstruction with knitted, non velelour Dacron versus expanded polytetrafluoroethylene. J Vasc Surg 16:60-65
- Seifalian AM, Salacinski HJ, Tiwari A, Edwards A, Bowald S, Hamilton G (2003) In vivo biostability of a poly (carbonate-urea) urethane graft. Biomaterials 24:2549-2557
- Shin'oka T, Shum-Tim D, Ma PX, Tanel RE, Isogai N, Langer R, Vacanti JP, Mayer JE (1998) Creation of viable pulmonary artery autografts through tissue engineering. J Thorac Cardiovasc Surg 115:536-545, discussion:545-546
- Shin'oka T, Imai Y, Ikada Y (2001) Transplantation of a tissue engineered pulmonary artery. N Engl J Med 344:532-533
- Shirota T, He H, Yasui H, Matsuda T (2003) Human endothelial progenitor cell-seeded hybrid graft: proliferative and antithrombogenic potentials in vitro and fabricated processing. Tissue Eng 9:127-136
- Sonoda H, Takamizawa K, Nakayama Y, Yasui H, Matsuda T (2003) Coaxial double-tubular compliant arterial graft prosthesis: time-dependent morphogenesis and compliance changes after implantation. J Biomed Mater Res 65A:170-181
- Sparks CH (1972) Silicone mandril method of femororopopliteal artery bypass. Clinical experience and surgical technics. Am J Surg 124:244-249
- Stewart SF, Lyman DJ (1992) Effects of a vascular graft/natural artery compliance mismatch on pulsatile flow. J Biomech 25:297-310
- Takamizawa K, Hayashi K (1987) Stain energy density function and uniform strain hypothsis for arterial mechanics. J Biomech 20:7-17
- Yamashita J, Itoh H, Hirashima M, Ogawa M, Nishikawa S, Yurugi T, Naito M, Nakao K, Nishikawa S (2000) Flk1-positive cells derived from embryonic stem cells serve as vascular progenitors. Nature 408:92-96
- Zdrahala RJ, Zdrahala IJ (1999) Biomedical applications of polyurethanes: a review of past promises, present realities, and a vibrant future. J Biomater Appl 14:67-90

ヒト胚性幹細胞 (ES 細胞)

Human Embryonic Stem Cells

近藤 靖*1, 鈴木 豊*2, 仁藤新治*3

2003 年,京都大学再生医科学研究所で国内初のヒト ES 細胞が 3 株樹立され,国産のヒト ES 細胞株の分配体制も整った。今後,国内のヒト ES 細胞研究は一層盛んになるものと思われる。本稿では、ヒト ES 細胞をとりまく研究の現況や今後の課題について、特に再生医療への応用の観点から概説してみたい。

1. はじめに

ES 細胞(embryonic stem cell, 胚性幹細胞)は、胚の初期段階である胚盤胞の内部細胞塊から分離される特殊な細胞であり、未分化状態を保持したまま分裂増殖して無限に自らのコピーを作り出せる能力(自己複製能)と体を構成するあらゆる細胞に分化する能力(多能性)とを併せもつ。

ES 細胞は 1981 年にマウスで初めて試験管内で増殖できる細胞株として樹立されて以来 $^{1.20}$, 分化・発生機構を解明するための基礎研究材料として、また遺伝子改変技術を応用した遺伝子の機能解析や疾患モデル作製のための研究ツールとして分子生物学の分野で広く利用されてきた。そして現在までに、マウス以外のさまざまな動物種でも ES 細胞の樹立が報告されてきている。霊長類に関しては、1995 年にアカゲザルとコモンマーモセットから ES 細胞が樹立されたのが最初であり $^{3.40}$, その後筆者らも、カニクイザルからの ES

細胞の樹立に成功している⁵⁾。

ヒト ES 細胞としては、1998年11月、米国ウィスコンシン州立大学のトムソンらによってその樹立がなされ、科学雑誌『Science』に掲載されたのが最初となる⁶。この発表により、それまで一般の人にはあまり馴染みのなかった ES 細胞という言葉が一躍、"市民権"を得ることになり、以来、再生医療の切り札として関心を集め、各国の多くの施設でヒト ES 細胞を用いた研究が盛んに進められている。

2. ヒト ES 細胞

ヒト ES 細胞株はマウス ES 細胞株と比較していくつかの相違点がある。形態的には、マウスに比べてコロニー形態が扁平である(写真 1)。マウス ES 細胞を未分化のまま培養・維持するためには、LIF(leukemia inhibitory factor)を培養液に添加しなければならないが、LIF にはヒトES 細胞を維持する効果が認められていない。ま

^{*}¹Yasushi Kondo 田辺製薬㈱ 先端医学研究所 主任研究員

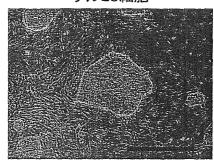
^{*2}Yutaka Suzuki 田辺製薬㈱ 先端医学研究所 研究員

^{*3}Shinji Nito 田辺製薬㈱ 先端医学研究所 所長

マウスES細胞



サルES細胞



ヒトES細胞

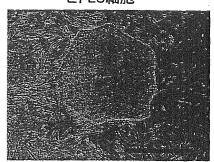


写真 1 ES 細胞コロニー形態の比較 (カラー写真参照) (Scale Bar は 1 mm)

表1 ヒトES細胞株の樹立機関と所有細胞株数

樹立機関	細胞株数	
Wisconsin Alumni Research Foundation (米国ウィスコンシン州 Madison)	5	
California 大学(米国カリフォルニア州 San Francisco)		
CyThera 社(米国カリフォルニア州 San Diego)		
Geron Corporation(米国カリフォルニア州 Mcnlo Park)		
BresaGen 社(豪州・米国支店はジョージア州 Athenes)		
ES Cell Internatinal 社(豪州 Melbourne)		
Technion-Israel Institute of Technology (イスラエル Haifa)	4	
Reliance Life Sciences (インド Mumbai)	7	
Pochon CHA University (韓国 Seoul)	2	
Maria Biotech 社(韓国 Seoul)		
Seoul National University(韓国 Seoul)	1	
Cellartis 社(スウェーデン Goteborg)		
Karolinska Institute(スウェーデン Stockholm)	6	
Goteborg 大学(スウェーデン Goteborg)	16	

米国 NIH の資料より

た ES 細胞の細胞表面マーカーである SSEA (stage specific embryonic antigen) や TRA-1 (tumor rejection antigen-1)等の発現パターンも,ヒトとマウスでは異なっている。これらの差異は,ヒトとマウスでは胚体組織や胚体外組織の構造など,胚発生の過程で異なる面があることに起因するのかもしれない。筆者らはカニクイザルES 細胞の樹立に成功しているが5, サルの ES 細胞は,形態,培養条件,マーカー分子の発現パターンなど,ヒト ES 細胞のものとほぼ一致している。ヒト ES 細胞に関する各国の考え方は,その作製を認めていないドイツのような国から,ヒトのクローン胚研究までもを認めるイギリスまでさ

まざまである。NIH(National Institutes of Health;アメリカ)が公表した資料によると、アメリカ、オーストラリア、スウェーデン、インド、イスラエル、韓国の6か国・14機関の企業や大学で分離された75株のヒトES細胞がリストされている(表1)。アメリカではヒト胚作製や、ヒト胚を破壊、廃棄し、故意に傷つけ、または死に至らしめる研究に対して連邦資金を支出することを禁じており、ヒトES細胞の樹立やクローン技術による胚の作製も禁止の対象に含まれている。実際にトムソンらは公的資金には頼らず、米ジェロン社が提供した民間資金を利用してES細胞の樹立に成功しており、これをきっかけにアメ

リカではヒト胚研究をめぐる論議が再燃した。

2001年8月9日、ジョージ・ブッシュ大統領 は NIH 「ヒト多能性幹細胞を使用する研究に関 する NIH ガイドライン (National Institutes of Health Guidelines for Research Using Human Pluripotent Stem Cells)」が初めてヒト ES 細胞 研究に助成金を提供することを発表した。ただし、 対象となる研究は8月9日以前に作られた受精胚 由来の細胞株を使用するものに限定された。ヒト ES 細胞を樹立することと、すでに樹立されてい るヒト ES 細胞を利用して研究することを区別し、 樹立されているヒト ES 細胞の研究利用のみ連邦 政府の研究助成を認めるかたちとなっている。従っ て、NIH にリストされているヒト ES 細胞株は、 すべて 2001 年 8 月までに樹立されたものである。 最近でもハーバード大学が民間資金により17種 類のヒト ES 細胞を作ることに成功したという報 道があり、わが国(京都大学)で樹立された3株 など、それ以降に世界で樹立された細胞株を考慮 に入れると、すでにかなりの数のヒト ES 細胞株 が存在するようである。

3. わが国の状況

わが国では、2001年9月に文部科学省から 「ヒトES細胞の樹立及び使用に関する指針」が

公布・施行された。この指針の策定は、内閣総理 大臣の諮問機関である科学技術会議生命倫理委員 会と 1999 年に発足した同ヒト胚小委員会によっ てまとめられた「ヒト胚性幹細胞を中心としたヒ ト胚研究に関する基本的考え方」(2000年3月) に従い、パブリック・コメントを経て指針案が作 成され、総合科学技術会議およびその下に設置さ れている生命倫理専門調査会における検討を踏ま えたものである。これによって、不妊治療の過程 で余剰となったヒト初期胚(凍結胚)のうち夫婦 から研究利用へ無償による提供についての同意が 得られた場合に限ってのみ ES 細胞を樹立するこ とが認められることになった。すでに樹立されて いるヒト ES 細胞を使用する研究だけでなく、樹 立研究そのものを認めるという点においては, NIH ガイドラインとは異なっている。

指針では、ヒトES細胞の使用に関して、研究目的は当面医療の発展等につながる基礎研究に限定し、個体産生は勿論のことES細胞から再生した組織や細胞を人体へ移植するなどの研究は認められていない。併せて、医療に用いるための医薬品の製造や、医薬品の安全性試験等に用いるためのヒトES細胞の大量供給など医療関連分野への使用も現時点では行わないこととしている。

研究の実施開始の手続きや進め方にも厳しい基

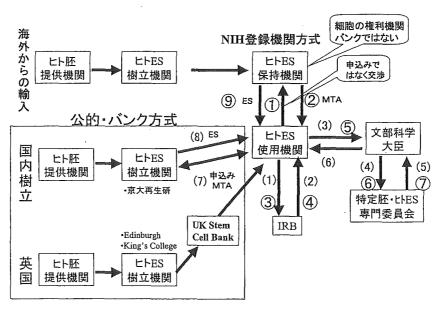


図1 ヒトES細胞使用までの手続き

表 2 大臣確認されたヒト ES 細胞の使用計画

使 用 計 画	使用機関	大臣確認日	細胞の由来
血管発生・分化機構の解析と血管再生への応用	京都大学	2002年 4月	Monash 大
血管発生・分化機構の解析と血管再生への応用	田辺製薬	2002年 6月	Monash 大
中枢神経系の再生医学の基礎的研究	慶応義塾大学	2002年 6月	Monash.大, WiCell
造血細胞への分化誘導法の開発	東大医科研	2002年12月	WiCell
ES 細胞由来造血幹細胞による造血の再生	東京大学	2002年12月	WiCell
維持と分化に関する研究	信州大学	2002年12月	WiCell
血液細胞の分化誘導系の確立	岐阜大学	2003年 4月	Monash 大
心筋細胞の再生医学の研究	岐阜大学	2004年 8月	Monash 大
パーキンソン病モデルサルにおける移植効果及び安全性評価	田辺製薬	2004年 3月	Cellartis
パーキンソン病モデルサルにおける移植効果及び安全性評価	自治医科大学	2004年 3月	Cellartis
神経細胞,感覚系細胞への分化誘導	理化学研究所	2004年 3月	京大再生研
脂肪細胞,中胚葉系幹細胞への分化誘導	理化学研究所	2004年 3月	京大再生研
ヒト ES 細胞の維持培養を可能にするシグナル因子の研究	理化学研究所	2004年 3月	京大再生研
安全かつ簡便な新規培養技術の開発研究	京大再生研	2004年 7月	京大再生研
遺伝子導入法の開発と遺伝子改変技術の確立	京大再生研	2004年 7月	京大再生研

準が設けられ、受精卵の提供や ES 細胞の作製・利用にかかわるすべての機関に倫理審査委員会の設置を義務づけ、個別の研究について研究の妥当性を綿密に作成された計画をもとに研究機関内倫理審査委員会と国の二重の審議を受けることが決められている(図1)。研究成果は原則として公開、指針に反した場合、研究機関名や内容などが公表されることになっている。

この指針を受けて、文部科学省は2002年4月、 京都大学が申請していたヒト ES 細胞の樹立計画 を承認したのに続き、同大学が申請していたヒト ES 細胞から血管の内皮細胞や壁細胞に分化でき る細胞を取り出し血管を再生させる使用研究を承 認した。今までに文部科学大臣の確認が得られて いる使用計画は15件で、内10件は、アメリカ、 オーストラリア, スウェーデンなどから輸入され た細胞を用いるものである(表 2)。国内で唯一 ヒト ES 細胞の樹立計画の政府の承認が得られて いる京都大学再生医科学研究所では、2003年3 株の樹立に成功し、2004年3月より分配を始め た。すでに5件の国産ヒトES細胞を用いた研究 が進められており、国産ヒト ES 細胞を用いた研 究は今後一層盛んに行われるようになるものと思 われる。使用計画の研究対象は、神経系に関する

ものが4件と一番多く、血液(3件)、血管(3件)、 心筋(1件)などの研究がつづいている。指針は 施行から3年が経過し、現在、特定胚およびヒト ES 細胞研究専門委員会によって指針の見直し作 業が行われている。

4. 医療への応用

受精卵では完全な条件を備えた子宮という理想的な "培養器"の中で、細胞の増殖と分化が統制されて進み、三次元的な形態形成が行われる。 ES 細胞では分化増殖を試験管内で行う場合、三次元的形態形成のメカニズムが未解明な上、分化誘導に関わる諸条件が完全にはわかっていないため、細胞から直接立体的な組織を作ることはできない。また肝臓や腎臓などほとんどの臓器は複数の種類の細胞から出来上がっており、これらを再構成させることや、臓器に血管を導入することは非常に難しく、今後さまざまな検討が必要である。

臓器そのものを作ることは無理でも、ES細胞から生体と同じ機能を持った細胞を作ったり、作った細胞を病気の治療に活用することは可能である。ヒトの体は多種類の細胞からできているが、病気の中には特定の細胞の変性や機能不全で引き起こされるものも多い。例えば、脳の一部の神経細胞

Vol.22 No.2 2005

が変性脱落してしまうためにおこるパーキンソン病や,脊髄の中の神経線維が事故などで断ち切られた脊髄損傷,心臓の心筋細胞の壊死を引き起こす心筋梗塞,膵 β 細胞の機能低下に基づく糖尿病などである。これらの患者に正常細胞を移植することにより病気を治そうとするのが細胞移植(補充)療法である。ES細胞から作り出した神経細胞をパーキンソン病患者や脊髄損傷患者に移植したり,インシュリンを分泌する膵臓のランゲルハンス島細胞を作り出して糖尿病患者の治療に利用するといったことも現実的に臨床応用を視野に入れ想定されている。

米ジェロン社は、ヒトの ES 細胞から作ったオリゴデンドロサイトを脊髄損傷の患者に移植して治療する臨床試験を 2005 年より始める計画を明らかにしている。同社ではすでに 8 種類の細胞をヒト ES 細胞から作り出すのに成功し、このうち神経細胞(パーキンソン病)、心筋細胞(心疾患)、骨細胞(骨粗鬆)、 β 細胞(糖尿病)、軟骨細胞(骨関節炎)、血液細胞(血液疾患)の 6 種類は動物実験での効果を確認中という。

5. 臨床応用への課題

ヒト ES 細胞を再生医療に臨床応用する場合の 課題は何であろうか?

移植医療で最も重要な問題となるのは、ヒトES 細胞の分化によって生じた細胞に対して起きる可能性のある免疫拒絶反応である。脳内への移植など一部の例を除いて一般的には重要な課題になる。その解決策としては、主要組織抗原複合体(MHC)遺伝子の一部を破壊したES細胞株の作製や、さまざまなMHCのタイプの受精卵からES細胞を分離して集めるES細胞バンク構想が考えられる。これらは免疫拒絶反応を完全に抑えることは不可能としても、免疫抑制剤と共用することによっての対処が可能になるであろう。

この他究極の拒絶反応回避技術として、患者の体細胞(たとえば皮膚細胞)の核を除核した受精卵に移植して、受精卵と同じように発生させたクローン胚から ES 細胞を作り出す方法が考えられ

ている。クローン羊ドリーを作り出した体細胞核移植技術(クローン技術)の応用である。ウシでは体細胞の核を別のウシの除核未受精卵に移植してクローン胚をつくり、それをもとに心筋細胞や腎臓の細胞などを作った後、これらを体細胞を取り出した元のウシに移植した場合、拒絶反応が起こらないことが確認されている n 。また、マウスではすでに核移植卵から ES 細胞の作製に成功しており、作製された ES 細胞が正常発生する能力をもつことが示されている 8 。

ヒトクローン胚研究は、2001年、米国アドバ ンスト・セル・テクノロジー社が行ったのが最初 の報告で、作製したクローン胚は6細胞期の段階 で止まっており、ES 細胞樹立のために必要な胚 盤胞期胚まで発生が進まなかった。しかし彼らは、 第2減数分裂を終えた未受精卵をサイトカラシン B処理とカルシウムイオノフォアを用いて単為発 生させることにより、胚盤胞まで発生が進むこと が明らかにしている⁹。2004年2月には,韓国ソ ウル大学などの研究チームが、ヒトクローン胚か らヒトES細胞を作製することに成功した100。彼 らは同意を得た 16 人の女性から 242 個の卵母細 胞の提供を受け、このうち 176 個の卵母細胞の核 を取り除いて卵母細胞と同じ人の体細胞を移植し, クローン胚を作製した。このうち30個が子宮に 着床できる胚盤胞期胚と呼ばれる段階まで分裂が 進み、さらにその中の20個の胚盤胞期胚から最 終的に1株のES細胞を作製することに成功して いる。

ヒトクローン胚の作製は、韓国では 2003 年末にクローン人間づくりを禁止する生命倫理法が成立したものの、医療研究目的に限ってヒトクローン胚の作製が認められている。ドイツではヒトクローン胚の作製は禁止、アメリカでも政府予算を使った研究は禁止されている一方、今まで全面禁止していたフランス議会が 2004 年 7 月、ヒトクローン胚の研究を 5 年間の期間限定で容認する生命倫理法を採択した。わが国でもヒトクローン胚研究については、それまで「ヒトに関するクローン技術等の規制に関する法律(2001 年 6 月施行)

BIO INDUSTRY

に基づく「特定胚の取り扱いに関する指針」によって禁じられていたが、2004年7月政府の総合科学技術会議は、再生医療などへの応用が期待されるヒトクローン胚について、基礎研究の解禁を決定した。イギリス政府は2004年8月に国立ニューキャッスル大学が申請していた人のクローン胚からES細胞を作る研究を承認したと発表した。イギリスは2001年に世界で初めて人のクローン胚を作成する研究を容認していたが、許可を与えたのはこれが初めてである。このようにヒトクローン研究はソウル大学の成功以降、世界的に大きく、研究には多くのヒト卵子を必要とすることや、胚を新規に作製することの懸念等、問題点は多い。

再生医療を現実のものとするためには、免疫拒絶問題以外にも、ヒトES細胞を思い通りに目的の細胞へ導くための方法が確立されなければならない。また、目的とする特定細胞だけを確実に分離する技術も重要となる。仮にES細胞が混じっていたりすると移植後の体内で奇形腫を形成したり、思わぬ細胞を作り出してしまう恐れがあるが、思わぬ細胞を作り出してしまう恐れがある。また現状では、ヒトES細胞の培養にフィーダーとしてマウス胎児由来線維芽細胞が使用されていたり、培養液としてウシ血清が使用されていたりするケースがあるが、異種タンパク質や未知ウイルスの混入等を避ける意味でも、こうした動物製剤を使用しなくても行える培養系技術の開発といったことも安全性を確保する観点から必要な課題と考えられる。

さらに、ES細胞の実際の臨床応用を考えたときには、どの段階まで分化した細胞を患者の体内のどこにどれだけ移植すれば効果があるかや、どのような副作用があるかなど、有効性や安全性を検討する前臨床的試験が不可欠となる。通常このような場合、モデル動物を利用することになるが、ES細胞やモデル動物がマウスのものであったりした場合には、実験結果がヒトを十分反映しないこともしばしば指摘されており、このような場合、ヒトに近縁なサルおよびサルES細胞を用いた前臨床的検討が有用となる。サルのES細胞株は、

Thomson らの研究グループ以外には、オレゴン大学の Wolf らが樹立したアカゲザル ES 細胞株^{III} と筆者らの樹立したカニクイザル ES 細胞^{SI} の数株が報告されているのみであり、ヒト ES 細胞に比べるとサル ES 細胞を用いた研究報告例も少ない。しかし、サル ES 細胞のモデルサルへの移植は、同種間移植の評価系として、ヒト ES 細胞の臨床応用に貴重な情報をもたらすものと思われる。

6. ヒト ES 細胞研究のその他の用途

ここで、ヒトES細胞の利用について再生医療 以外の用途についても少しだけ言及してみたい。

(1) 発生・分化機構や疾患原因解明のための基礎的研究

いうまでもなくヒトES細胞は、発生・分化の 分子機構を解明する研究において直接的な情報を 提供してくれる。ヒトの発生初期の未解明の現象 が原因で新生児の先天性欠損や自然流産につなが る胎盤異常が起きると考えられているが、ヒト ES細胞を試験管内で研究することで、このよう な問題を引き起こす遺伝子・分子および細胞現象 を解明し、これを防止する方法を見つけ出すこと ができるかもしれない。また、発生初期の染色体 異常が及ぼす影響の解明にも利用できる。初期小 児癌の多くが胎生期に原因があるとされているが、 ES細胞の研究によりこの癌の発生過程を追跡す るような研究も可能である。

(2) 創薬研究への活用

ヒトES細胞の分化によって得られる各種機能細胞を創薬研究開発に活用することも極めて実現性の高い利用法と考えられる。現状の創薬研究では、臨床試験に先立って、その有効性や安全性を評価する目的で、動物に薬剤を投与することによる生体内試験や、動物細胞を使用する生体外(試験管内)試験など数多くの前臨床試験が行われている。しかし、動物やその細胞を用いた試験では、ヒトの細胞に与える影響を予測することが困難な場合もある。ヒトES細胞に由来する機能細胞は真にヒト細胞そのものであり、生体内の細胞とよく似た反応を示す可能性が高く、薬効・薬理作用