課題番号 : F-17-KT-0007

利用形態 :技術代行

利用課題名(日本語) :ナノ・マイクロ加工技術による細胞機能制御

Program Title(English) : Cell function controls by nano/micro fabrication technology

利用者名(日本語) :<u>亀井謙一郎</u> Username(English) :<u>K. Kamei</u>

所属名(日本語) :京都大学高等研究院物質・細胞統合システム拠点

Affiliation(English) : Kyoto University Institute of Advanced Study, Institute for Integrated

Cell-Material Sciences, Kyoto University

キーワード/Keyword:形状・形態観察、ナノファイバー、マイクロ流体デバイス

1. 概要(Summary)

細胞治療、再生医療、薬剤開発等へのヒト多能性幹細胞の応用を展開するうえで、その細胞運命(自己複製能・多分化能)を正確に制御することは重要である。生体内では、ニッチと呼ばれる細胞外微小環境により細胞運命が決定されている。そのため、生体外において定義された材料を用いニッチを再構築・模倣することは、生体内により近い細胞・組織を安定して得るために有効である。

ニッチは、可溶性因子(増殖因子、ホルモン、ガス分子、イオン)、細胞外マトリクス、細胞間相互作用から構成される。しかし、これらを生体外において再現するには、従来の細胞培養技術では困難である。この課題を解決するひとつのアプローチとして、ナノ・マイクロ加工技術が考えられている。例えば、ナノファイバーは、細胞外マトリクスのトポロジー・機械特性を模倣できるだけでなく、タンパク質・ペプチド因子が修飾可能、作製が容易、構成成分が定義されているといった利点があり、産業応用を指向した人工細胞基質として注目されている。一方、可溶性因子や細胞間相互作用を3次元的に制御する技術としてマイクロ流体デバイスが利用されており、増殖因子やガス分子の濃度勾配生成、細胞パターニング、流体せん断応力の制御、3次元細胞培養、等のより生体に近い環境を再現した数多くの報告がある。

しかしながら、ニッチ研究の多くは、様々な因子を個々に構築し評価したものであり、それぞれの総合的な組み合わせを検討した例は少ない。

そこで、我々の研究では、様々な構成因子から成るニッチをスクリーニングするためのデバイスの開発を目指している。本研究では、そのコンセプトを示すために、人工細胞基質であるナノファイバー(NF)と、3 次元微小環境構築を可能とするマイクロ流体デバイス(μ FD)をアレイ

状に組み合わせたハイスループットスクリーニング用デバイス(NF-μFD)を開発し、これを用いて幹細胞の運命決定における様々な培養条件を検討した。

開発した NF- μ FD は主に① μ FD アレイと、②NF アレイの 2 つの要素から成る。

μFD アレイは、生体適合性・ガス透過性に優れた PDMS を材料とした、長さ 1.0 mm、幅 0.7 mm、高さ 0.25/0.5/1.0 mm のシンプルな設計の細胞培養チャンバ を 1 プレート上に 48 個有するデバイスである。このデバイ スは、96 well プレートと同じ規格で作製されており、一般 的なオートインジェクターによるセミオートマティックな実験 に対応可能である。また、μ FD の鋳型作製には一般的 にフォトリソグラフィーを利用するが、本研究では、3D プリ ンタにより行った。解像度はリソグラフィーに比べ劣るが、 デザイン変更が時間的・コスト的に非常に容易である他、 96 well プレート規格のような比較的大きなデバイス作製 にも容易に対応可能である。一方、NF アレイは、エレクト ロスピニング法を利用し、簡便・安価に作製された。NF ア レイには、デザインの異なる8種類のプラスチック製マスク を用いて、1プレート上に種類と密度の異なる16(最大48) 種類のナノファイバーを作製した。ここで用いたマスクは、 3D プリンタにより数時間で作製されている。最後に、µ FD アレイと NF アレイをコロナ放電処理した後に貼り付け ることにより、NF- μ FD を得た。

現在、作製された NF- μ FD 上で H9 \vdash h ES 細胞を 3 日間培養し、多能性、増殖能、アポトーシス、細胞数について、波長の異なる蛍光色素を用いた同時解析を行っているところである。これにより、幹細胞の多能性維持におけるファイバーの種類・密度、細胞密度の組み合わせの影響を評価すると共に、本スクリーニングデバイスの有効性を示す。

2. 実験(Experimental)

【利用した主な装置】

3D 測定レーザー顕微鏡、超高分解能電界放出形走査電子顕微鏡、高速液中原子間力顕微鏡、全反射励起蛍光イメージングシステム、X 線回折装置

【実験方法】

3D 測定レーザー顕微鏡を用いて、作製した PDMS の 高さプロファイリングを評価し、目的とするデザインを作成 できていることを確認した。

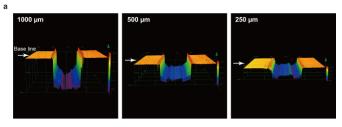
超高分解能電界放出形走査電子顕微鏡を用いて、作製した NF の観察、直径の分布などを評価した。

全反射励起蛍光イメージングシステムを用いて、NF のイメージングを行った。

X 線回折装置を用いて NF の表面の化学的特性の評価を行った。

3. 結果と考察(Results and Discussion)

作製したデバイスの高さプロファイリングを行った(Fig. 1)。その結果、3D プリンタで作成したモールドがデザインした高さを正確には再現しきれていないことが確認できた。



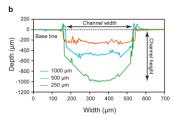


Fig. 1 Characterization of the PDMS microfluidic structure fabricated using a 3D printer. a, Images of microfluidic cell-culture channels of distinct channel heights, acquired 3D using laser-scanning confocal microscope. b, cross-sectional diagram the cell-culture ofchannels.

4. その他・特記事項(Others)

特になし。

5. 論文·学会発表(Publication/Presentation)

(1) Kamei et al., Small, 13, 1603104 (2017)

6. 関連特許(Patent)

なし。