トランススケールスコープ AMATERAS によるがん希少融合現象の動態解析

1 研究の背景

がんは日本人における主要な死因である。特に転移は治療を 困難にし、致死率を著しく高める要因となっている。そのため、 がん転移の機構解明およびそれに基づく予防法の開発は喫緊の 課題である。

近年、「融合がん細胞」ががん転移と密接に関係する細胞とし て注目されている。^[1]これは、腫瘍微小環境において、マクロ ファージなどの免疫細胞ががん細胞と融合することで生じると されている。融合によりがん細胞は免疫細胞の性質を獲得し、 生体の持つがん排除機構を回避するとともに、高い移動能を得 て血中へ浸潤し、転移の契機となると考えられている。

従来の融合がん細胞の研究では、フローサイトメトリー等を 用いて腫瘍内または血中の融合細胞を抽出・解析する方法が主 であった。これにより融合がん細胞の悪性度や転移能に関する 知見は得られているものの、融合そのものの発生機構や過程に ついては未解明な点が多い。さらに、融合現象は極めて稀に生 じるため、従来の手法ではその現象をリアルタイムに観察する ことが難しく、従って動態を解析することが困難であった。

2 研究の目的

本研究では、がん細胞とマクロファージとの細胞融合現象を in vitro で再現し、大規模イメージング装置であるトランスス ケールスコープ AMATERAS での観察と組み合わせることで、 その稀な融合過程を動態解析可能なプラットフォームの構築を 目的とした。

3 研究の方法

3.1 細胞融合再現のための共培養系の構築

がん細胞とマクロファージの共培養系を構築し、細胞融合の 再現を試みた。がん細胞としては、ヒト乳がん細胞株 MCF-7 および前立腺がん細胞株 C4-2 を使用した。マクロファージは、 ヒト単球細胞株 THP-1 から分化誘導して得た。

細胞識別のために、蛍光色素あるいは蛍光タンパク質による ラベリングを行った。具体的には、MCF-7 と THP-1 をそれ ぞれ eGFP(緑色蛍光)および mCherry(赤色蛍光)を恒常発 現する細胞株として構築した。また、C4-2 使用時には、細胞質 染色試薬 CMFDA(緑色蛍光)を用いた。細胞融合が生じた場 合、両蛍光を併せ持つ細胞が観察されることが期待される。

3.2 AMATERAS を用いた融合過程の大規模動態解析

蛍光ラベル済みのがん細胞とマクロファージを共培養し、ト ランススケールスコープ AMATERAS^[2, 3]を用いてタイムラ プス観察を実施した。AMATERAS は 10.1 × 14.6 mm の超 広視野を有し、数万〜数十万細胞の同時観察が可能な大規模イ メージング装置である。ここでは、10 分間隔で最大4日間の蛍 イッザティ ラフィダー(薬学研究科)
市村 垂生(先導的学際研究機構)
熊ノ郷 淳(医学系研究科)
永井 健治(産業科学研究所)

光タイムラプス観察を行い、細胞融合やマクロファージによる 貪食など、がん細胞との相互作用の動態を解析した。

4 研究成果

まず、MCF-7 とマクロファージを 2:1 の細胞比で共培養し、 AMATERAS による 2 日間のタイムラプス観察を実施した。 その結果、5 万細胞以上を対象に蛍光パターンに基づく動態解 析が可能となった。

解析の結果、赤色蛍光を持つマクロファージの内部に、緑色 の円形構造を持つ細胞がごく稀に検出された(図1 A)。これ は、マクロファージによるがん細胞の貪食により生じた細胞と 考えられる。また、これら細胞内部の eGFP 蛍光は時間とと もに顕著に減衰した。これは、ファゴソーム内の酸性環境によ る eGFP の消光によると示唆される。このような貪食パターン は、約 50,000 細胞中 2 細胞のみで観察され、マクロファージに よるがん細胞貪食が極めて稀な現象であることが明らかとなっ た。一方、MCF-7 を用いた系では融合様の蛍光パターンを示 す細胞は検出されなかった。

次に、C4-2 細胞とマクロファージを 2:1 で共培養し、AM-ATERAS による 4 日間のタイムラプス観察を行った。この系 でも貪食様の蛍光パターンを持つ細胞が検出され(図1 B)、そ の頻度は MCF-7 系に比べて著しく高く、約 10,000 細胞中 20 細胞程度の割合で観察された。C4-2 は、マクロファージによる 貪食を抑制する CD47 などの"Don't eat me"シグナルの発 現が低いことが報告されており、^[4] この結果と矛盾しない。

さらに、この共培養条件において、融合様の2色蛍光保持細 胞が1細胞検出された。タイムラプス画像を遡って解析したと ころ、当該細胞はマクロファージとがん細胞の融合によって生 じたことが確認された(図2)。興味深いことに、この融合は、 両細胞が細い突起を介して接触している状態で生じており(図 2黄色矢頭)、フィロポディア様の構造の先端で融合が起きた可 能性が示唆された。これはイメージングを基にした動態解析に よってのみ可視化が可能な重要な知見である。

以上の結果から、本研究は、希少な細胞融合現象の動態を解 析可能なプラットフォームの構築に成功したといえる。また、 融合現象のみならず、マクロファージによるがん細胞の貪食現 象の解析にも応用可能であり、がん細胞–免疫細胞間相互作用 を多面的に解析可能な有効な手法となり得る。

今後は、取得される大規模イメージングデータの解析効率を 高めるため、機械学習を活用した画像解析手法の導入を進め、 融合現象の機構解明にさらに貢献することを目指す。



図 1: 稀に観察されたマクロファージによるがん細胞の貪食

(A) MCF-7 細胞(緑)とマクロファージ(マゼンタ)の共培養中に観察された貪食様の蛍光パターン(黄色四角)。(B) C4-2 細胞(緑)とマクロファージ(マゼンタ)の共培養中に観察された貪食様の蛍光パターン(黄色四角)。

引用文献

- Gast, Charles E., et al. "Cell fusion potentiates tumor heterogeneity and reveals circulating hybrid cells that correlate with stage and survival." Science advances 4.9 (2018): eaat7828.
- [2] Ichimura, Taro, et al. "Exploring rare cellular activity in more than one million cells by a transscale scope." Scientific Reports 11.1 (2021): 16539.
- [3] Ichimura, Taro, et al. "Volumetric trans-scale imaging of massive quantity of heterogeneous cell populations in centimeter-wide tissue and embryo." Elife 13 (2025): RP93633.



図 2: フィロポディア様突起を介して生じた稀な細胞融合

C4-2 細胞(緑矢頭)とマクロファージ(マゼンタ矢頭)の細胞融合過 程。フィロポディア様の突起(黄色矢頭)のみを介して接触している状 態で、細胞質中の蛍光たんぱく質の混合が観察された(アスタリスク)。 その後、両細胞は引き寄せ合い、融合が完了し、単一の融合細胞とし て振舞った(白矢頭)。T=48h40m:融合前。T=49h40m:融合直後。 T=50h40m, 53h00m:融合完了後。

[4] Chou, Chih-Wei, et al. "Phagocytosis-initiated tumor hybrid cells acquire a c-Myc-mediated quasipolarization state for immunoevasion and distant dissemination." Nature communications 14.1 (2023): 6569.