2002 チロシンを標識母体化合物とした 細菌感染症イメージング薬剤の有用性の検討

會澤 梨沙子

(指導教員:川井 恵一 教授、水谷 明日香 助教)

要旨:本研究室では、ヒト腫瘍細胞におけるアミノ酸腫瘍イメージング薬剤の輸送系 寄与率評価法を提唱してきた。一方、感染症の病原菌においては増殖のためにアミノ酸 を利用するため、特定のアミノ酸が高集積を示すことを確認している。しかし、その集 積機序は不明な点が多く、細菌におけるアミノ酸輸送特性を評価することは、アミノ酸 病原菌イメージング薬剤を開発するうえで重要である。本研究では、大腸菌標準株であ り病原性をもたない K-12 株、臨床分離株であり病原性を有する大腸菌 EC-14 株をモデ ル細菌として用いて、放射性ヨウ素標識チロシン誘導体である 3-[¹²⁵]]iodo-L-tyrosine (¹²⁵I-L-MIT), 3-[¹²⁵I]iodo-D-tyrosine (¹²⁵I-D-MIT), 3-[¹²⁵I]iodo-α-methyl-L-tyrosine (¹²⁵I-L-AMT)の細菌集積を比較した。その結果、K-12株、EC-14株ともに¹²⁵I-D-MITのみ顕 著な集積が確認された。また輸送特性を調べるため、非放射性の L-Tyr, D-Tyr, L-MIT, D-MIT を競合阻害剤として、¹²⁵I-D-MIT および、[ring-3, 5-3H]-L-tyrosine (3H-L-Tyr)の細菌 集積に対する阻害効果を評価した。その結果、¹²⁵I-D-MIT は D 体阻害剤負荷で完全に阻 害されたのに対し、³H-L-Tyr は L 体阻害剤でほぼ完全に阻害されたため、¹²⁵I-D-MIT と ³H-L-Tyrにはそれぞれ異なる特異的輸送系が関与していることが示された。以上のこと から、ヒト細胞では利用されず細菌特異的に集積する放射性ヨウ素標識 D-MIT の感 染症イメージング薬剤への有用性が見出された。

I. はじめに

アミノ酸は、蛋白質の生合成原料として生物にとって必要不可欠な栄養素であり、様々なアミ ノ酸輸送系により細胞内へ摂取されている。アミノ酸輸送系とはアミノ酸を細胞内へ運ぶ役割を もった膜蛋白質群のことであり、本研究室ではこれまでにヒト腫瘍細胞を標的としたアミノ酸腫 瘍イメージング薬剤の開発を目指し、腫瘍細胞におけるアミノ酸輸送系寄与率の評価法を提唱し てきた。一方、感染症の原因となる細菌においても増殖のためにアミノ酸を利用するため、増殖 の過程で methionine や alanine などの特定のアミノ酸が高集積を示すことを確認した。特に細菌の 増殖活動が最も盛んになる対数増殖期において、特定のアミノ酸の集積が最大となった¹⁾。この ことから、細菌にもアミノ酸輸送系が存在すると考えられ、その輸送特性を明らかにすることは アミノ酸病原菌イメージング薬剤の開発を目指すうえで重要である。

そこで本研究では、大腸菌標準株であり病原性をもたない K-12 株と臨床分離株であり病原性を 有する大腸菌 EC-14 株をモデル細菌として用い、細菌におけるアミノ酸輸送特性を明らかにする ことを目的とした。 II. 標識アミノ酸を用いた大腸菌 K-12 株、EC-14 株への集積の検討

(A) 実験方法

大腸菌 K-12 株、EC-14 株をモデル細菌として用いた。放射性ヨウ素標識チロシン誘導体である 3-[¹²⁵I]iodo-L-tyrosine (¹²⁵I-L-MIT), 3-[¹²⁵I]iodo-D-tyrosine (¹²⁵I-D-MIT), 3-[¹²⁵I]iodo-α-methyl-L-tyrosine (¹²⁵I-L-AMT)の標識は Kawai らの方法に従い^{2,3)}、放射化学的純度 95%以上の無担体状態で得たも のを使用して、細菌集積を比較した。

前培養の培地として、Todd's hewitt broth (Becton, Dickinson and company) に、0.2% yeast extract (Becton, Dickinson and company) を添加した THY 培地を用いた。前培養条件は、K-12 株は 37 °C, 5% CO2条件下で14時間以上とした。EC-14株はTHY 培地を用いて37℃,5% CO2で9時間培養 した後、その培養液の一部を THY 培地に再懸濁し、さらに 14 時間以上前培養した。前培養後の 本培養として、アミノ酸不含の Dulbecco's modified Eagle's medium (D-MEM) 20 mL へ K-12 株にお いては菌液を 800 µL, EC-14 株においては菌液を 400 µL 加え、160 rpm, 37 ℃ で振盪培養した。培 養時間は増殖開始早期となる誘導期として K-12 株では2時間、EC-14 株では1時間、菌体内の 酵素活性が活発となり細菌が盛んに増殖する対数増殖期として K-12 株では 6 時間、EC-14 株で は3時間、栄養分の欠乏や有害代謝産物の蓄積により細菌の増殖速度が低下し死滅と増殖の割合 が同程度となる定常期として K-12 株では 12 時間、EC-14 株では 6 時間と判断した(Fig. 1)。各 培養時間経過後に、標識アミノ酸を7.4 kBq 投与し、37 ℃の温浴中で穏やかに振盪しながら5分 間取り込ませた。その後、7000G,4℃で10分間遠心分離して上清を除去、ペレットをほぐしたと ころに phosphate buffered saline (PBS; pH 7.3) を 1.0 mL 加えて、遠心分離を行い洗浄した。洗浄終 了後、上清を除去してほぐしたペレットに 0.1 M NaOH を 1.0 mL 加えて大腸菌を溶解し、大腸菌 に集積した放射能をオートウェルγカウンタ (AccuFLEX γ7000, Aloka medical) で測定し、得られ た放射能 [cpm] から式 (A) を用いて集積率 [%ID] を算出した。





Fig. 1 大腸菌 K-12 株、EC-14 株の増殖曲線

(B) 結果と考察

1. 大腸菌 K-12 株、EC-14 株における標識アミノ酸の細菌集積の比較

大腸菌 K-12 株、EC-14 株における、¹²⁵I-L-MIT, ¹²⁵I-D-MIT, ¹²⁵I-L-AMT の集積を比較した (Fig. 2)。 ¹²⁵I-L-MIT, ¹²⁵I-L-AMT の集積に対し、¹²⁵I-D-MIT の顕著な集積が確認された。比較対象としてラッ ト膵臓組織切片への取り込み実験の結果では、取り込み時間 5 分において、¹²⁵I-D-MIT は ¹²⁵I-L-MIT, ¹²⁵I-L-AMT ほどの集積は示さない²⁾ため (Fig. 3), ¹²⁵I-D-MIT の集積は、細胞とは異なり細菌 特異的であると考えられた。また、K-12 株と比べ EC-14 株の方が高集積となった。





 Fig. 2
 大腸菌 K-12 株、EC-14 株における

 標識アミノ酸の集積



III. 標識アミノ酸を用いた大腸菌 K-12 株、EC-14 株への集積阻害実験

(A) 実験方法

標識アミノ酸の集積比較の結果、細菌特異的な集積のあった¹²⁵I-D-MIT と、天然の L-tyrosine (L-Tyr)の標識体である³H 標識天然アミノ酸の [ring-3, 5-³H]-L-tyrosine (³H-L-Tyr) をトレーサーとし て使用し、阻害剤として非放射性の L-Tyr, D-Tyr, L-MIT, D-MIT を用いて、集積阻害実験を行った。

II (A)と同様の方法で細菌培養を行った後、各トレーサーを 7.4 kBq と最終濃度が 1.0 mM とな るよう調整した各阻害剤を投与し、37 °Cの温浴中で穏やかに振盪しながら 5 分間取り込ませた。 その後、7000 G, 4 °Cで 10 分間遠心分離し、上清を除去、ペレットをほぐしたところに phosphate buffered saline (PBS; pH 7.3) を 1.0 mL 加えて、遠心分離を行い洗浄した。洗浄終了後、上清を除 去し、ほぐしたペレットに 0.1 M NaOH を 1.0 mL 加えて大腸菌を溶解し、¹²⁵I-D-MIT の集積はオー トウェル γ カウンタで放射能を測定した。³H-L-Tyr の集積については液体シンチレーションカク テルを加え、液体シンチレーションカウンタ (LSC-5100, Aloka medical) で放射能を測定した。

各サンプル中の菌量のばらつきを補正するために BCA protein assay kit (Thermo fisher scientific) を用いて蛋白定量を行った。Kit に付属している bovine serum albumin (BSA, Thermo fisher scientific) 100 μL に 0.1 M NaOH 100 μL を加えて 1 mg/mL に調整した後、BSA 濃度を 0~500 μg/mL に希釈 したものと残ったサンプル中の大腸菌溶解液を 96 well マルチウェルプレート (Corning) に 1 well あたり 20 μL ずつ加えた。さらに BCA protein assay reagent A (Thermo fisher scientific) と BCA protein assay reagent B (Thermo fisher scientific) を 50:1 で調整したものを 1 well あたり 200 µL ずつ投与 し、37°C,5% CO₂の環境下で 30分間インキュベーションした。室温で 10分間静置した後、Multiskan FC 吸光マイクロプレートリーダー (Thermo fisher scientific) で吸光度を測定し、SkanItTM software (ver. 2.5.1, Thermo fisher scientific) で解析して蛋白量を算出した。得られた蛋白量を用いて各サン プルの放射能を蛋白 1 g あたりの集積量に補正した単位細菌数あたりの集積率 [%ID/g protein] を 算出した。なお、阻害剤を負荷していないときの集積を 100%とし、各条件での標識アミノ酸の集 積を相対値 (% of control [%]) で表した。

(B) 結果と考察

1. 大腸菌 K-12 株、EC-14 株における標識アミノ酸の細菌集積の比較

¹²⁵I-D-MIT と³H-L-Tyr の大腸菌 K-12 株、EC-14 株への集積を比較した (Fig. 4)。K-12 株と EC-14 株を比較すると、EC-14 株の方が高集積となった。¹²⁵I-D-MIT と³H-L-Tyr の集積を比較すると、 ³H-L-Tyr の集積がはるかに高くなった。



Fig. 4 大腸菌 K-12 株、EC-14 株における¹²⁵I-D-MIT と³H-L-Tyr の集積の比較

2. 大腸菌 K-12 株、EC-14 株におけるアミノ酸輸送特性の評価

集積阻害実験における各培養時間はIII (B) - 1 で最も集積が見られた時間とし、K-12 株では 6 時間、EC-14 株では 3 時間とした。¹²⁵I-D-MIT と ³H-L-Tyr について、それぞれの競合阻害剤(L-Tyr, D-Tyr, L-MIT, D-MIT) での阻害効果の結果を Fig. 5 に示す。¹²⁵I-D-MIT, ³H-L-Tyr の集積に対する各阻害剤の集積阻害効果に関して、大腸菌 K-12 株および EC-14 株では差異はなかった。いずれの標識アミノ酸においても、¹²⁵I-D-MIT に対する D-MIT および ³H-L-Tyr に対する L-Tyr といった同一

非標識化合物負荷による自己阻害は98%以上であり、大腸菌への集積の大部分が特異的輸送系に よるものであることが確認された。また、¹²⁵I-D-MIT に対しD体の阻害剤 (D-Tyr, D-MIT) におい ては完全に阻害されていることが確認された。一方、³H-L-Tyr に対しL体の阻害剤 (L-Tyr, L-MIT) ではほぼ完全に阻害されており、D体の阻害剤では阻害効果が確認できなかったことから、大腸 菌 K-12 株および EC-14 株への³H-L-Tyr の集積における、L体選択性が確認された。さらに、¹²⁵I-D-MIT に対しL体の阻害剤においては、K-12 株でのL-Tyr で 28%, L-MIT で 58%の阻害効果が見 られ、EC-14 株でのL-Tyr で 28%, L-MIT で 65%の阻害効果が見られたが、³H-L-Tyr に対する D体 の阻害剤の相対値評価では阻害効果が確認されなかった。しかし K-12 株における ³H-L-Tyr の集 積量は¹²⁵I-D-MIT の約 30 倍であり、EC-14 株でも40 倍の集積差があることを確認している。こ のことから¹²⁵I-D-MIT の輸送系と比較して ³H-L-Tyr の輸送系は多く存在し、そのなかで¹²⁵I-D-MIT と共通する輸送系が相対的に少ないため、D-MIT による阻害はかかっているもののその割合はわ ずかであり、相対値比較には反映されないと推測される。

また、II (B)の結果では¹²⁵I-L-MIT の集積は確認できなかったが、集積阻害の実験では¹²⁵I-L-MIT によって最大で 97%の阻害効果が見られた。このことから L-MIT による阻害は競合阻害ではなく、結合による阻害であると推測された。



Fig. 5 大腸菌 K-12 株、EC-14 株における各アミノ酸による標識アミノ酸の集積阻害効果

IV. 結語

大腸菌 K-12 株、EC-14 株において、¹²⁵I-L-MIT, ¹²⁵I-L-AMT に対し、¹²⁵I-D-MIT の顕著な集積が 確認された。その輸送特性を評価した結果、¹²⁵I-D-MIT に対し D 体の阻害剤で、完全に阻害が見 られ、³H-L-Tyr に対し L 体の阻害剤で、ほぼ完全に阻害されていた。また¹²⁵I-D-MIT においては L 体の阻害剤で一部阻害効果が見られ、³H-L-Tyr においては D 体の阻害剤で阻害はされているも のの、その割合はわずかであると推測された。このことから、¹²⁵I-D-MIT と ³H-L-Tyr にはそれぞ れ異なる特異的輸送系が関与することが示された。D 体アミノ酸はヒト細胞への集積は低く、ま た D-MIT は生体内脱ヨウ素化反応に対し代謝安定性がある²⁾ため、放射性ヨウ素標識 D-MIT の 感染症イメージング薬剤への有用性が見出された。

V. 謝辞

本研究を終えるにあたりご指導くださいました川井恵一教授、小林正和准教授、水谷明日香助教、川井研究室、検査技術科学専攻岡本研究室の方々に心より御礼申し上げます。

VI. 参考文献

- 松榮美希.アミノ酸の取込みを利用した細菌の増殖形態の検討.金沢大学大学院医薬保健学 総合研究科保健学専攻修士論文.2018
- Kawai K, Fujibayashi Y, Saji H, et al. Monoiodo-D-tyrosine, an artificial amino acid radiopharmaceutical for selective measurement of membrane amino acid transport in the pancreas. *Nucl Med Biol.* 1990; 17: 369-376.
- Kawai K, Fujibayashi Y, Saji H, et al. A strategy for the study of cerebral amino acid transport using iodine-123 labeled amino acid radiopharmaceutical: 3-iodo-alpha-methyl-L-tyrosine. *J Nuc Med.* 1991; 32(5): 819-824.