メラニン合成関連酵素のパルミトイル化による可逆性の皮膚色制御

神戸大学バイオシグナル総合研究センター分子薬理研究分野

上山 健彦

Palmitoylation is a lipid modification involving the attachment of palmitic acid to a cysteine residue, thereby affecting protein function. We investigated the effect of palmitoylation of tyrosinase, the rate-limiting enzyme in melanin synthesis, using a human 3-D skin model system and melanocyte culture. The palmitoylation inhibitor, 2-bromopalmitate (2-BP), increased melanin content and tyrosinase protein levels in melanogenic cells by suppressing tyrosinase degradation. The palmitoylation site was Cys⁵⁰⁰ in the C-terminal cytoplasmic tail of tyrosinase. The non-palmitoylatable mutant, tyrosinase (C500 A), was slowly degraded and less ubiquitinated than wild-type tyrosinase. Screening for the DHHC (Asp-His-His-Cys) family of proteins for tyrosinase palmitoylation suggested that DHHC2, 3, 7, and 15 are involved in tyrosinase palmitoylation. Knockdown of DHHC2, 3, or 15 increased tyrosinase protein levels and melanin content. Taken together, tyrosinase palmitoylation at Cys⁵⁰⁰ by DHHC2, 3, and/or 15 regulate melanogenesis by modulating tyrosinase protein levels. Additionally, we developed a facile auto-S-palmitoylation assay for DHHC activation using NBD-palmitoyl-CoA. This assay elucidates the effect of DHHC posttranslational modification and disease-related point mutations on DHHC activation.

1.緒 言

パルミトイル化修飾は、脂質であるパルミチン酸が蛋白質のシステイン残基のチオール基に付加される可逆的な翻訳後修飾で、修飾を受けた蛋白質は疎水性が上昇し、細胞膜や細胞内小器官膜への親和性が上がる。これまでに2000以上の蛋白質がこの修飾を受けることが知られており、この修飾機構の破綻は神経疾患や免疫疾患、加えて、様々な癌と関連することが報告されており、ここ数年の論文数の上昇は顕著である。ヒトで3種存在するメラニン合成の律速酵素である tyrosinase, tyrosinase related protein 1(Tyrp1), and Tyrp2のパルミトイル化酵素 DHHCによるパルミトイル化が、これらメラニン合成酵素の発現量を調整(増減)し、メラニン合成量を可逆的に調節しているのではないかと予測した。本研究では、以下の目標達成により、メラニン合成酵素のパルミトイル化を標的とした、新たなメラニン産生制御法の確立に挑んだ。

- ①メラニン産生律速酵素 (tyrosinase, Tyrp1, Tyrp2) の パルミトイル化修飾部位特定
- ②パルミトイル化修飾がメラニン産生酵素の発現調節をする機序の解明
- ③UV やαMSH等の生理的刺激によるメラニン産生酵素のパルミトイル化の証明
- ④パルミトイル化酵素の自己パルミトイル化を簡便に安価



Reversible skin color control by palmitoylation of melanin synthesisrelated enzymes

Takehiko Ueyama

Laboratory of Molecular Pharmacology, Biosignal Research Center, Kobe University で検知できるアッセイ法開発

2. 方 法

2. 1. メラニン産生律速酵素 (tyrosinase, Tyrp 1, Tyrp 2) のパルミトイル化修飾部位特定

まず、ヒト表皮 3 次元培養モデル (ケラチノサイトとメラノサイトの両方を含む) にパルミトイル化阻害剤 2-bromopalmitate (2-BP) を処置して、皮膚色を観察した。Palmytoylation sites predictionソフト (CSS-Palm 4.0) と蛋白質立体構造予測ソフト (CueMol 2.0) を用いて、パルミトイル化を受けるシステイン残基 (C, Cys) を予測した。パルミトイル化蛋白質は、Acyl-RAC (resin-assisted capture of fatty-acylated proteins) 法により検知した¹⁾。 Tyrosinase のパルミトイル化部位は、Halo タグ標識した野生型と予測 Cysをアラニン (A, Ala) に変換した変異型 tyrosinase を発現するプラスミドを作製し、メラノーマ不死化細胞 (MNT-1) に発現させ、回収蛋白質を用いてAcyl-RAC法により特定した。

2.2. パルミトイル化修飾がメラニン産生酵素の発現調節をする機序の解明

Tyrosinase の分解速度 (半減期) 測定は、cycloheximide (CHX) を用いた。HA標識した野生型とC500A変異型 tyrosinase をメラノーマ不死化細胞 (HM3KO) に強制発現した後、CHXを処置 (0.5~4時間) してHA抗体を用いて免疫ブロッティングした。また、HM3KO細胞における内在性のtyrosinaseの分解速度の測定を、CHXと2-BPを用いて同様に行った。

Tyrosinase のユビキチン化は、FLAG標識した野生型とC500A変異型 tyrosinase をHA標識したユビキチン(HA-Ub)と共にHM3KO細胞に強制発現して、FLAG抗体で免

疫沈降後、HA抗体を用いた免疫ブロッティングにて解析 した。

2.3. UV やαMSH等の生理的刺激によるメラニン 産生酵素のパルミトイル化の証明

メラノーマ不死化細胞 (HM3KO) を $10\,\text{mJ/cm}^2$ UV と $1\,\mu\text{M}$ α MSH で刺激後、経時的に細胞を回収し、Acyl-RAC法及びメラニン含有量測定により (見た目のペレットの黒さも)、上記の刺激とパルミトイル化、皮膚色との 関連を明らかにした。

2.4. パルミトイル化酵素の自己パルミトイル化を 簡便に検知できるアッセイ法開発

蛍光色素 NBD (nitrobenzodiazole) を標識したpalmitoyl-CoA (NBD-palmitoyl-CoA) を用いた²⁾。

3. 結果

まず、ヒト表皮 3 次元初代培養モデルをパルミトイル 化阻害剤 2-bromopalmitate (2-BP) 処置すると、コントロールと比較し処置群では、黒化が進むことが分かった (図1A)。そこで、tyrosinase がパルミトイル化されるかどうかを調べるため、メラノーマ細胞株 (HM3KO) と Acyl-RAC アッセイを行うと、tyrosinase はパルミトイル化され、2-BPで抑制されることが分かった (図1B)。次に、tyrosinase の C8, C35, C500 (C末端に近い細胞質内領域に存在) に着目して、パルミトイル化されない変異体 (Cys → Ala 変異体) C8A, C35A, C500 A を作製して MNT-1 細胞に発現後、Acyl-RAC アッセイを行い、C500 が唯一のパルミトイル化部位であると同定した (図1C)。

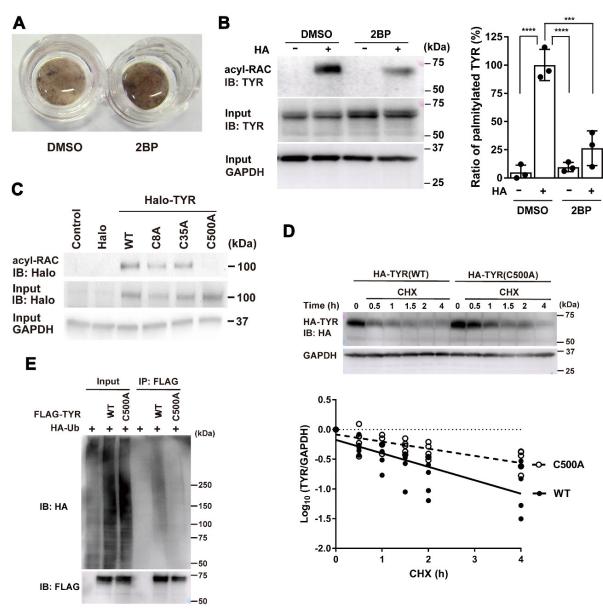


図1 Tyrosinase のパルミトイル化に続くユビキチン化による発現制御

パルミトイル化によるtyrosinase の機能変化を調べるため、cycloheximide (CHX) を用いてtyrosinase の分解速度 (半減期)を調べた。C500A変異体の分解速度は、野生型に比べて著明に遅くなっており(図1D)、2-BP処置により HM3KO細胞の内在性tyrosinase の分解速度も著明に遅くなっていた。即ち、パルミトイル化によりtyrosinase の分解が促進されることが明らかになった。

以前に我々は、tyrosinaseがユビキチン化により分解されることを報告しているので³⁾、FLAG標識した野生型とC500A変異体tyrosinaseをHA標識したUbと共にHM3KO細胞に発現させて、ユビキチン化を定量すると、C500A変異体では明らかに低下することが分かった(図1E)。まとめると、tyrosinaseはパルミトイル化されると、ユビキチン化が促進され、tyrosinaseの分解が促進されることが明らかとなった。即ち、2-BPによるtyrosinaseパルミトイル化の阻害は、tyrosinase分解が低下(tyrosinaseが増加)し、メラノサイトでのメラニン産生量が増加し、皮膚が黒化することを明らかにした。

続いて、ヒトで23種存在するパルミトイル化修飾酵素 DHHCの中で、tyrosinaseのパルミトイル化修飾に関わる DHHCのスクリーニング (HEK 293 細胞に DHHC と HA 標識した tyrosinase を過剰発現させ、³H-Palmitae で 4 時間 ラベル後、³H-Palmitae でラベルされた tyrosinase を検出する系)を行い、候補として DHHC 3, 15, 7 を同定した (図2A)。 DHHC 15 と同じサブファミリーに属する DHHC 2を加えた 4 種 (DHHC 2, 15, 3, 7)のメラノサイト細胞 (HM 3 KO)の安定過剰発現株の作製 (図2B)及びノック

ダウン (図2C) により、DHHC2, 15, 3 がそれぞれメラニン産生量の低下と上昇に関与することを明らかにした。

一方、上記の実験中に、簡便で低コストなパルミトイル 化検知法が開発できないかを模索した。パルミトイル化修 飾酵素 DHHC 群は、細胞内でパルミトイル-CoA を用いて、 活性中心部位に存在するシステイン残基を自己パルミトイ ル化し、続いて基質蛋白質のシステイン残基にパルミトイ ル基を転移する。DHHC酵素の活性状態は、自己パルミ トイル化されたDHHC酵素を検出することでモニターで きるが、これまでの手法では膜貫通蛋白質である DHHC 酵 素を多量に精製する必要があったことから、DHHC酵素 の大半で未解析のままであった。今回我々は、HA標識し た野生型もしくは変異型 DHHCを HEK 293 細胞に過剰発 現させ、HEK 293 細胞の膜画分を調整し、蛍光色素 NBD 標識 palmitoyl-CoA を加え、SDS-PAGE後に蛍光イメー ジングする(図3)ことにより、NBD-palmitoyl-COAで標 識される自己パルミトイル化されたDHHC酵素を検知で きることが分かった。この方法を用いれば、DHHC酵素 の異常によって起こる疾患(具体的には、種々の癌で発見 されたDHHCの変異体)が、自己パルミトイル化障害に起 因するものか、DHHCがパルミトイル化する基質蛋白質 との結合変化・障害などによるものかを、簡便に区別する ことができる2)。

4. 考 察

本研究により、メラニン合成律速酵素の1つである tyrosinaseの発現量がパルミトイル化により可逆的に調整

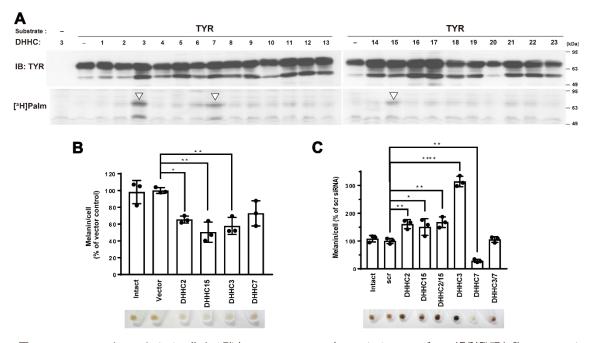


図 2 Tyrosinase をパルミトイル化する酵素 DHHC 2, 15, 3 (A: スクリーニング, B: 過剰発現細胞, C: ノックダウン細胞)

Assay of activation of the zDHHC palmitoyl transferases



図3 簡便で低コストな自己パルミトイル化検知法

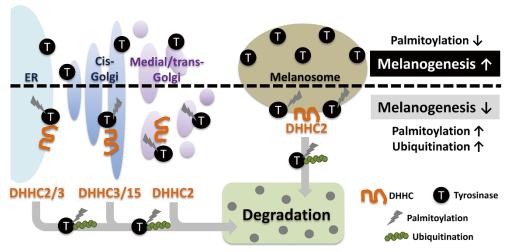


図4 Tyrosinaseのパルミトイル化による分解を利用したメラニン産生の制御

されていることを明らかにした(図4)。本研究は、メラニン合成酵素のパルミトイル化を標的とした、新たなメラニン産生制御法の確立の可能性を示唆するものである。

現在、 $UV + \alpha MSH$ などの生理的刺激によっても、tyrosinase はパルミトイル化されることを明らかにしている (未報告)。また、Acyl-RAC アッセイを用いて、Tyrp1 はパルミトイル化されるがTyrp2 はされないことを明らかにしている (未報告)。今後、Tyrp1 のパルミトイル化の生理的機能を検証していく予定である。

本研究の過程で我々は、自己パルミトイル化 DHHC 酵素を簡便に短時間で、更に、低コストに検出する手法を開発した²⁾。加えて、癌患者より同定された DHHC 酵素の変異をスクリーニングしたところ、自己パルミトイル化能を完全に消失し、不活性化された変異 DHHC 酵素を発見した。本手法により、パルミトイル化修飾酵素 DHHC タンパク質の機能解析が大きく前進し、パルミトイル化修飾が関与する様々な病因の解明が期待できる。

(引用文献)

- 1) Niki Y, Adachi N, Fukata M, Fukata Y, Oku S, Makino-Okamura C, Takeuchi S, Wakamatsu K, Ito S, Declercq L, Yarosh DB, Mammone T, Nishigori C, Saito N, and Ueyama T. S-Palmitoylation of Tyrosinase at Cysteine (500) Regulates Melanogenesis. J Invest Dermatol. 2023;143 (2): 317-27 e6. doi: 10.1016/j. jid.2022.08.040. PubMed PMID: 36063887.
- 2) Adachi N, Hess DT, and Ueyama T. A facile assay for zDHHC palmitoyl transferase activation elucidates effects of mutation and modification. J Lipid Res. 2025;66 (2):100743. doi: 10.1016/j.jlr.2025.100743. PubMed PMID: 39800157.
- 3) Kageyama A, Oka M, Okada T, Nakamura S, Ueyama T, Saito N, Hearing VJ, Ichihashi M, and Nishigori C. Down-regulation of melanogenesis by phospholipase D2 through ubiquitin proteasomemediated degradation of tyrosinase. J Biol Chem. 2004;279 (26):27774-80. doi: 10.1074/jbc.M401786200. PubMed PMID: 15067002.