

【基盤研究(S)】

大区分G



研究課題名 萤光タンパク質の「明るさ」と「光安定性」に関する革新的開発研究

理化学研究所・脳神経科学研究センター・チームリーダー

みやわき あつし
宮脇 敦史

研究課題番号： 21H05041

研究者番号： 80251445

研究期間： 令和3年度—令和7年度 研究経費（期間全体の直接経費）：127,300千円

キーワード： バイオイメージング、萤光タンパク質、褪色

【研究の背景・目的】

酸素分子は、萤光タンパク質の成熟と褪色の両方に関するため、諸刃の剣と言える。萤光タンパク質技術分野においては、brightness（明るさ）と photostability（光安定性：褪色しにくさ）の間にトレードオフがあると考えられている。これまで多くの変異体が brightness を追求して開発されてきたが、多くが photostability を犠牲にした所産である。褪色は、定量性を重視する科学アプローチの敵である。褪色はまた、対象を明るく標識して観る場合にはあまり問題にならないが、導入萤光分子の量に厳しい制限があると深刻な問題を生む。GFP が生命科学にデビューして四半世紀、これまで、質的のみならず量的にも brightness 偏重の傾向があったように思う。個々の実験に際して、導入すべき萤光タンパク質の量的制限の是非はあまり議論されてこなかった。萤光タンパク質技術は反省期を迎つつある。

本研究は、brightness 対 photostability のトレードオフの打破を企図し、申請者らが最近に作製した新規萤光タンパク質をベースに、質的に明るくかつ褪色しない萤光標識技術を実用的に開発することを目的とする。萤光タンパク質の発現量を抑えたサンプルの調製、励起および照明を最適化した光学技術を総合し、生理的かつ定量的で再現性のあるバイオイメージング技術の確立を目指す。

【研究の方法】

研究代表者らは刺胞動物から新規にクローニングした緑色萤光タンパク質を元に改変を行い、現時点で実用的に最も明るいとされる mNeonGreen と同等の明るさ（モル吸光係数、萤光量子収率、発色团形成スピード）を示しながら、通常の萤光顕微鏡観察（放射照度： $\sim 0.2 \text{ W/cm}^2$ ）において全く褪色しない萤光タンパク質を作製することに成功した。photostability の指標の世界標準として、萤光分子一個が一秒間に放出する光子数が 1,000 個から 500 個に半減するのにかかる時間 $t_{1/2}$ が用いられる。 $t_{1/2}$ を様々な萤光タンパク質と比較したところ、当該萤光タンパク質は、世に流布する萤光タンパク質と比べて 10 から 100 倍の photostability があると結論された。現時点で、当該萤光タンパク質の両末端は比較的短いため、他の分子に連結するのが容易でないという問題がある。様々な分子に連結できるよう両末端を伸長・改変する。

本研究では、当該萤光タンパク質の結晶構造解析および一分子観察を行う。前者で得られる構造データを元に、 β -can における発色团の固定状況および発色团の酸素分子に対する近接性を議論する。当該萤光タンパク質は大

量発現が極めて容易で、大腸菌培養液 1 liter 当たり 200 mg の精製タンパク質が得られている。後者では、励起光強度依存性（高次励起状態の関与）、酸素濃度依存性、三重項励起状態の滞在時間などに着目する。

本研究では、当該萤光タンパク質でミトコンドリアや ER などの細胞小器官を標識し、構造化照明による超解像（SIM）観察を行う。SIM は 1 frame を取得するのに複数の萤光画像を撮る必要があり、萤光分子に photostability が求められる。高速 3D-SIM で時間的かつ空間的な高分解能を確保したうえで、細胞全体に拡がる ER やミトコンドリアのネットワーク構造のダイナミズムを長時間にわたって観察することを試みる。

【期待される成果と意義】

「萤光タンパク質や萤光プローブははたしてどの程度の量まで細胞内で発現させてよいのか？」は重大でありながら等閑にされてきた問題である。あらゆる機能プローブの導入は、細胞の機能に多かれ少なかれ擾動をもたらす。機能プローブが内因性の機能タンパク質によって十分に希釈されること、すなわち細胞側のキャパシティが十分に大きいことが理想である。たとえばカルシウムイメージングは昔から繁栄してきたが、その理由の一つとして、細胞内に様々な種類（親和性）と膨大な量のカルシウム結合タンパク質が存在することが挙げられる。豊富な内因性カルシウム緩衝系のおかげで、細胞に大量のカルシウムセンサーを導入し明るいイメージングを目指してもまず問題ない（細胞を健全に保てる）のである。萤光タンパク質の導入についても同様に議論できる。それぞれの実験でキャパシティを見積もり、それを超えないレンジで発現を制御することが求められる。一見して暗いと思われるような細胞サンプルを対象に、褪色を心配する必要のない定量的イメージングを produce していく。エクソソームなど微細な構造物の動態を詳細に観察すること、ゲノム編集に関連する分子の動態を少コピーニュで観察すること、などが期待される。

【当該研究課題と関連の深い論文・著書】

- Nixon-Abell, J. et al. Increased spatiotemporal resolution reveals highly dynamic dense tubular matrices in the peripheral ER. *Science* 354, aaf3928 (2016).
- Shaner, N.C. et al. Improving the photostability of bright monomeric orange and red fluorescent proteins. *Nat. Methods* 5, 545–551 (2008).

【ホームページ等】

atsushi.miyawaki@riken.jp