科学研究費助成事業 研究成果報告書



平成 29 年 6 月 9 日現在

機関番号: 14301

研究種目: 挑戦的萌芽研究 研究期間: 2016~2016

課題番号: 16K14679

研究課題名(和文)ダイヤモンドの蛍光を使ったタンパク質1分子の磁気共鳴検出

研究課題名(英文)Diamond NVC for protein analysis

研究代表者

杤尾 豪人 (Tochio, Hidehito)

京都大学・理学研究科・教授

研究者番号:70336593

交付決定額(研究期間全体):(直接経費) 2,900,000円

研究成果の概要(和文):本課題では、NVCを含むナノダイヤモンドを特定のタンパク質に繋ぎ、NVCの光検出磁気共鳴 (Optically Detected Magnetic Resonance)を検出することでタンパク質の構造情報を獲得することを目標に研究を行った。まず、NVCを持つナノダイヤを細胞膜上の特定のタンパク質に共有結合的に繋ぎ、既存の1分子蛍光観察技術を利用してNVCの蛍光を観察した。次いで、マイクロ波照射を行い、NVCのODMR信号の取得を試みた。期間内にODMR信号を得るには至らなかったが、蛍光強度の検出感度の不足など、実現に必要な様々な条件を明らかにすることができた。

研究成果の概要(英文): In this study, an application of ODMR(Optically Detected Magnetic Resonance) of NVC of nanodiamonds to analyzing protein structures was examined. Nanodiamonds artificially enriched with NVCs were covalently conjugated to membranous proteins on the plasma membrane. The movement of the proteins were successfully tracked on the membrane with the fluorescence of NVC with a TIRF microscope. Then detection of ODMR was attempted. However, ODMR signals were not obtained successfully, which was mainly due to low signal to noise ratio of the fluorescence signals. Through this study, requirements for the system to achieve the ODMR detection has been revealed, which would be addressed in the future research projects.

研究分野: 構造生物学

キーワード: ダイアモンドNVC

1.研究開始当初の背景

蛍光イメージング技術は、現代の細胞生物学研究において決定的に重要な位置を占めており、2014年のノーベル化学賞が与えられた超解像蛍光顕微鏡技術がもたらす高精細な画像は、生命科学に革命的な進歩をもたらしつつある。また、応用物理学分野では、ダイヤモンドが発する蛍光を利用した超高感度磁気センサーが注目を集めている。天然、人工に関わらず、ダイヤモンドは不純物やも、不純物窒素と格子欠陥(vacancy)からなるnitrogen-vacancy center(NVC)由来の蛍光が注目の対象である。

NVC の蛍光は、フルオロセインや蛍光タ ンパク質、量子ドットなどの蛍光プローブに 比べて寿命が長く、量子収率が高いうえに、 褪色・明滅を示さない。また、通常、ダイヤ モンドの微粒子は生体・細胞に対して毒性を 持たないことから、NVC を含んだダイヤを 量子ドットサイズまで微粒子化すれば、優れ た蛍光プローブになると目されている。NVC の蛍光強度は周囲の磁場に対する感受性が 極めて高い。このため、単なる蛍光イメージ ングというだけでなく、この特性を利用する ことで、NVC 近傍に置かれた分子の電子ス ピン共鳴(ESR:Electron Spin Resonance)や 核磁気共鳴 (NMR:Nuclear Magnetic Resonance)信号をも取得することができる。 実際に、これまでにタンパク質 1 分子に由来 する ESR や(Science 347,p1135(2015))、高 分子ポリマー由来の数百個の ¹H からの NMR 信号の検出が実現されている(Science 339,p561(2013))。これら報告では、例えば、 NMR の化学シフトなどの情報は得られてい ないが、従来型の ESR や NMR の信号を検 出するためには、1012~1014個以上もの分子 を必要とすることを考えると、驚異的に高い 検出感度と言えよう。

このタンパク質 1 分子の ESR 等、これまで報告されている NVC 磁気センサーでは、板状ダイヤの表面直下に作成した NVC が使われている。しかし、原理的に NVC から遠距離(>数十 nm)にある分子からの信号は検出できないため、細胞内環境にあるタンパク質の測定などは、そのままでは不可能である。従って、例えば、ダイヤモンドをナノ粒子に、これを観察対象のタンパク質に共有結合的に繋ぐことで、NVC を含むダイヤセンサーをタンパク質のごく近傍に配置する等の工夫が必要になると考えられる。

2.研究の目的

本研究課題では、NVC ダイヤモンドをナノ粒子化し、これを特定のタンパク質に繋いで、NVC の光検出磁気共鳴 (Optically Detected Magnetic Resonance)を検出し、これによってタンパク質の構造情報が獲得できるかどうかを目標に研究を行った。

まず、NVCを持つナノダイヤを特定のタンパク質の特定の部位に共有結合的に繋ぎ、既存の1分子蛍光観察技術を利用してNVCの蛍光を観察する。さらに、マイクロ波及びラジオ波照射を行い、NVCのODMR信号の取得を試みる。ODMR信号自体はNVCの電子スピンを観測しているが、近傍に磁性を持った分子が存在すればその影響を受けると考えられる。ODMRが検出できれば、タンパク質にラジカル等でスピンラベルを施し、タンパク質の構造変化・状態変化をODMRで検出する。

3.研究の方法

(1) タンパク質を標識するための NVC ダイヤモンドナノ粒子の調製

市販のナノダイヤモンド(粒径約30 nm)に、 He イオン(エネルギー: 40 keV, ドーズ: 1×10¹³/cm²)を照射することで、ダイヤモンド 格子内に空孔を生成させた。このナノダイヤ モンドを、真空中800で加熱し、その後、 徐冷することで、ダイヤモンド格子内の窒素 と空孔の結合、すなわち NVC の生成を促進さ せた。通常、市販品のナノダイヤモンドは表 面がグラファイトに覆われており、そのまま では蛍光検出ができない。そこで、上記のナ ノダイヤモンドを、550 にて焼成し、グラ ファイト層を酸化し、蛍光性の NVC ナノダイ ヤモンド(NVC-ND)を得た。ナノダイヤモンド 表面は、通常疎水性が高く、そのままでは凝 集しやすく、また、非特異的な吸着が起こる。 これを防ぐために、表面を高分岐ポリエチレ ングリコール(HPG)鎖でコートした(図1)。 NVC-ND を硫酸/硝酸 9:1 混合溶液で過熱して 酸化し、表面がカルボキシ化されたナノダイ ヤモンド(ND-COOH)を得た。これに既報の方 法で HPG 鎖付加伸長反応を行なって、高分岐 鎖 PEG で覆われた NVC-ND (ND-HPG)とした。

ND-HPG-Amp作製 NVC濃度増大 ・ 市販ナ/ダイヤ(30 nm) ・ イオン照射・高温処理 ・ グラフェン層除去 ・ 表面COOH化 ND ND-HPG-COOH 特異的標識のための修飾 WSC, NHS, Ampicillin sodium salt in water @r.t. ND-HPG-Amp

図1.NVC ナノダイヤの高分岐鎖 PEG 修飾と、アンピシリン化

ND-HPG をタンパク質に繋ぐために、BL (-lactamase)-tag を用いた。BL-tag は、 菊地和也博士(阪大・工) 水上進博士(東北大・多元研)により開発されたタンパク質

性のタグで、 -ラクタマーゼのアンピシリン結合サイトに変異が導入されており、アンピシリンに共有結合したあと、これが切断されないように設計されており(図2)、アンピシリンと特異的に共有結合を形成する(Bioconj Chem 21,p2320(2010))。このタグを利用するためには、ND-HPGの末端にアンピシリンを繋いでおく必要がある。そこで、ND-HPGの HPG 鎖末端の水酸基を COOH 化し、活性エステルを経て、アンピシリンのアミノ基を反応させ、アミド結合を介して HPG 鎖末端にアンピシリンを繋いだ (ND-HPG-Amp)(図1)。

受容体分子への特異的標識

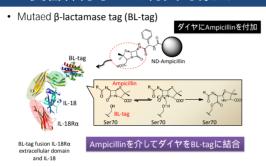


図2.BL-tagを融合した受容体タンパク質にアンピシリンを介して NVC ナノダイヤを繋ぐ

(2)ナノダイヤによる膜タンパク質の標識 筆者らは、別の研究で、BL-tagを融合した Interleukin-18 の受容体(BL-IL-18R)を安定 発現する HEK293 細胞を既に樹立していたともあり、まずは、この BL-IL-18Rをナイヤで標識することにした。まず、BL-IL-18Rを安定に発現する HEK293 細胞株をガラス・トムデイッシュ上に培養し、ここに(118Rを安定に発現する HEK293 細胞株をガラス・で作成した ND-HPG-Amp の培地懸濁を後、培養した。30分間程度インキュベートした後、培を で細胞を洗浄して、未反応の ND-HPG-Amp を除去した。調製した細胞試料を、連携研究者・藤原がセットアップした全反射照明光顕微鏡を用いて1分子観察を行った。

(3)ダイヤ標識の ODMR 信号検出の試み

図3右に示すように、ダイヤモンド NVC の 蛍光を観察しつつ、これにマイクロ波を照射、 その周波数を掃引していくと、2870 MHz の所 で蛍光強度が急激に低下する(図3左)。これは、NVC 構造に属する電子の電子スピン共 鳴(ESR)現象を反映している(ダイヤ結晶場 に由来する電子スピン状態のエネルギー差 が2870MHz)。ここで、NVC 近傍に磁場が印加 されると、この周波数が変化する。ここから、 NVC 近傍のナノ空間の磁場の情報を得ること ができる。

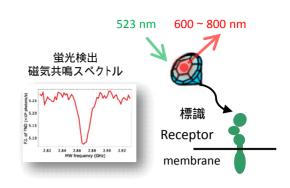


図3. 細胞膜上の IL-18R をナノダイヤで標識 し、NVC 由来の ODMR 信号を得る

すなわち、NVC ダイヤを繋いだ IL-18R にラジカルなどのスピンラベルを施しておけば、その常磁性を NVC の ODMR 信号によって検出でき、IL-18R の構造変化・状態変化を ODMR 信号によって検出できる可能性がある(図4)

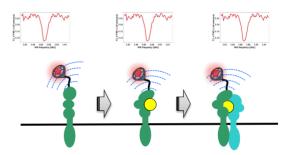


図4. ODMR 信号から IL-18R の動態を観察

筆者らは、過去に、京大 i CeMS の原田慶恵教授らとの共同研究で、ナノダイヤ NVC 由来の ODMR 信号を検出する装置を作成している (Nano Lett 12,p5726(2012))。この装置を使用して、BL-IL-18R に標識したナノダイヤ NVCの ODMR 信号の検出を試みた。

4. 研究成果

研究方法(2)で述べたようにして調製した細胞試料を対象に、ダイヤ NVC の蛍光を使って 1分子観察したところ、細胞膜上の IL-18R の動きを 1分子レベルで観察することに成功した(図5)。並進拡散係数を求めると、約 $0.7 \mu m^2/sec$ であった。これは、一般的な膜受容体の値(~ $1 \mu m^2/sec$)に近く、細胞膜上の IL-18R を 1分子追跡できていると考えられた(Nanomaterials,6,56(2016))。

次に、同様にして調製した細胞試料について、研究方法(3)で述べたようにして ODMR の測定を試みた。しかし、この測定からは ODMR 信号を検出することができなかった。

ODMR 信号を得るためには、マイクロ波のONとOFFを、それぞれ奇数フレームと偶数フレームごとに行って動画を取得し、この2フレームの差から求める。しかし、現状では、

マイクロ波 OFF の状態でも蛍光強度のブレが大きく(図6) マイクロ波 ON との差を有意に検出できないことに原因があることがわかった。つまり、蛍光強度の検出感度が不十分なため、ODMR の信号が蛍光強度の検出誤差に埋もれてしまっていると考えられる。

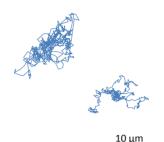


図5. HEK293 細胞膜上の BL- IL-18R の軌跡 ND-HPG-Amp で標識し、ND の蛍光で観察

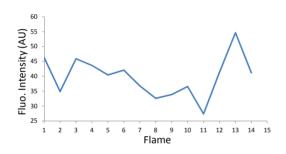


図6.測定開始後 15 フレーム間での蛍光強度 の変化 (マイクロ波 OFF 状態) 蛍光強度が 不安定なため ODMR 信号の取得が困難。 フ レーム間の蛍光強度差1%以内が望まれる。

以上の様に、細胞膜上のタンパク質をナノダイヤで標識する方法を確立することができ、1分子蛍光観察にも成功しているが、研究期間内に、そのナノダイヤ中の NVC から ODMR 信号を取得するには至らなかった。ただし、細胞上のタンパク質 1分子から ODMR を検出するために必要な装置のスペックやま験条件について明確にすることができたことは大きな収穫である。本研究課題で得られた知見に基づいて、今後も、ダイヤ NVC を使ったタンパク質の構造解析法の研究を進めていきたい。

5. 主な発表論文等

[雑誌論文](計 1 件)

五十嵐 龍治、<u>杤尾 豪人</u>、白川 昌宏、 ナノダイヤモンド NVC を使った新しい生体・ 細胞計測法、光技術コンタクト、査読無、54 巻、2016 、3-11 [学会発表](計 0 件)

[図書](計 0 件)

〔産業財産権〕

出願状況(計 0 件)

取得状況(計 0 件)

〔その他〕特になし。

6. 研究組織

(1)研究代表者

析尾 豪人(TOCHIO, Hidehito) 京都大学・大学院理学研究科・教授 研究者番号: 70336593

(2)研究分担者 該当なし。

(3)連携研究者

藤原 敬宏 (FUJIWARA, Takahiro) 京都大学・物質-細胞統合システム拠点・ 准教授

研究者番号:80423060