直交偏光波発生によるパルスクリーニング及びパルス圧縮と コヒーレント分光への適用 西原雅志^A、宮川友志^A、溝口祐樹^A、藤本将吾^B、稲垣知実^C、 浅井智広^C、小澄大輔^D 熊本大学・理学部^A、熊本大学・大学院自然科学教育部^B、 立命館大学・生命科学研究科^C、熊本大学・産業ナノマテリアル研究所^D M. Nishihara^A, Y. Miyakawa^A, Y. Mizoguchi^A, S. Fujimoto^B, T. Inagaki^C, C. Azai^C, and D. Kosumi^D Department of Physics, Faculty of Science, Kumamoto University^A

Department of Physics, Graduate School of Science and Technology, Kumamoto University^B Graduate School of Life Science, Ritsumeikan University^C

Institute of Industrial Nanomaterials, Kumamoto University^D

Coherent spectroscopies using ultrashort laser pulses enable us to observe vibrational and electronic coherence of chromophores in various environments. In past decade, quantum electronic coherence between pigments in photosynthetic protein complexes have been intensively investigated by ultrafast spectroscopy. However, it has still been a matter of debate how quantum coherence plays roles in a highly efficient energy transfer in photosynthesis. In this study, we reported a pulse compression and cleaning method combined with a hollow fiber filled with Ar gas and cross-polarization wave generation. We obtained the pulse with a pulse width of 5.7 fs and nearly gaussian shape of the spectrum.

1. はじめに 近年、光合成器官で行われる 高効率な電子・エネルギー伝達と電子・振動 コヒーレンスの関連が着目されている^{1,2}。 緑色硫黄細菌は、還元型硫黄化合物を電子供 給体として炭素固定を行い、光向き独立栄養 的に生育する非酸素発生型光合成生物であ る3。その光合成機関には、主たる光合成色 素として近赤外光を吸収するバクテリオク ロロフィル $a \ge c(Bchl a, Bchl c)$ を持つ。光 エネルギーを捕獲する集光アンテナには、主 に Bchl c で構成される巨大色素タンパク複 合体クロロソームを持ち、効率的に太陽光を 集光する。クロロソームで捕獲されたエネル ギーは、電荷分離反応が行われる反応中心 (RC)へと伝達される。クロロソームとRCの 間には Bchl a で構成される Fenna-Matthews-Olson (FMO)タンパク質が存在し⁴、エネルギ

ー伝達の橋渡しとなっていることが知られ る。FMO タンパク質は Bchl a7 分子とそれ を取り囲むタンパク質で構成されるユニッ トであり、光合成膜中ではその三量体として 存在する。FMO タンパク質の高分解能結晶 構造は既に報告され (図 1(A))⁵、FMO に結 合する Bchl a は、互いに強いクーロン相互 作用が働き、その電子状態は励起子的に振舞



図 1: (A) 高分解能結晶構造解析により明らかに された FMO タンパク質における色素配列。(B) FMO タンパク質に結合する Bchl *a* 分子のエネ ルギー構造。

うことが知られる (図 1(B))⁶。そのため、こ れまで多くのコヒーレント分光手法を用い た FMO における電子・振動コヒーレンスの 研究が行われてきた^{7,8}。

電子又は振動の複数の量子状態を同時に 励起し、その干渉を実時間で観測するコヒー レント分光では、多状態を励起可能な広帯域 スペクトルと 100 フェムト秒以下の周期で 振動する波の位相を精密に決定できる時間 分解能が必要になる。超広帯域光を発生し、 サブ10フェムト秒パルスに圧縮する手法と して、希ガスを充填した中空糸ファイバーを 用いた自己位相変調 (SPM)が知られる%。し かしながら、この手法により出力されるパル ススペクトルは、様々な非線形光学効果によ り位相変調をうけた複雑なスペクトル形状 を持ち、そのフーリエ変換である時間波形に はサテライトバンドが現れる。このため精密 分光測定には不向きである欠点を持つ。一方、 複雑なパルススペクトルは、パルスピークで 効率的に誘起される非線形光学効果により、 クリーニングを行うことができる。三次の非 線形光学効果である直交偏光波 (XPW)発生 は、光 Kerr 効果の一種であり、非線形感受 率χ⁽³⁾1212(ω=ω+ω-ω)により誘起される。この 過程では入射光の偏光に対して、直交した偏 光が出力される。また、周波数変換を伴わな いため、非線形光学過程において、出力光は 帯域幅制限を受けない。カット面・角度、厚



図 2: (A) 中空糸ファイバーパルス圧縮の概略 図。(B) 直交偏光波(XPW)発生の概略図と(C) XPW 発生に使用した BaF2 結晶。

さ、材質を適切に選ぶことで、不要な非線形 光学効果を抑制することができるため、非線 形感受率の大きな結晶を用いることができ る。XPWを用いた極超短光パルスクリーニ ングが過去に報告され¹⁰、フーリエ限界パル スを用いると入力パルスに対して√3倍時間 圧縮された光パルスの出力が可能であるこ とが示されている¹¹。

本研究では、緑色硫黄細菌 Chlorobaculum (C.) Tepidum 由来 FMO タンパク質における Bchl a 分子間の電子・振動コヒーレンス観測 及びその散逸過程を解明することを目的と した。そこで、中空糸ファイバーパルス圧縮 と XPW によるパルスクリーニングを組み合 わせ、分光測定に適用可能なクリーンサブ 10 フェムト秒光パルスを発生し、コヒーレ ント分光への適用を試みた。

2. 実験

2.1 中空糸光ファイバーによるパルス圧縮 チタンサファイア再生増幅器 (Spitfire-Pro, Spectra-Physics: 1 W, 1 kHz, 100 fs)からの出力 光は、Ar ガスで充填されたチャンバー内に 設置された中空糸ファイバー (Kaleidoscope, FemtoLasers, *þ*=160 µm, *L*=1 m)中を伝搬させ ることで、自己位相変調によりスペクトルを 広帯域化させた。ファイバーから出力された 光パルスは、球面鏡により平行光にしたのち、 広帯域チャープミラー群によりパルスの時 間的圧縮を行った (図 2(A))。パルス圧縮後 の光パルス時間相関波形は、フリンジ分解自 己相関器 (FRAC) (FemtoMeter, FemtoLasers) で測定を行った。

2.2 直交偏光波発生 中空糸ファイバーと チャープミラーにより圧縮された光パルス を2分割し、そのうちの片方を焦点距離1m の球面鏡により、XPW 結晶に集光した。結 晶を透過した光パルスは、球面鏡により平行 光にしたのち、反射型広帯域偏光板により直 交偏光波成分のみを取り出した (図 2(B))。 本研究における XPW 結晶は、厚さ1 mm、 [011]カットされた正方晶である BaF₂ 結晶 (図 2(C))を使用した。直交偏光波成分は、広 帯域チャープミラーによりパルス圧縮した 後、スペクトルと時間相関波形の測定を行っ た。

2.3 緑色硫黄細菌 FMO タンパク質の 100 fs ポンプ・プローブ及びコヒーレント分光 パルスクリーニングされた光パルスは、ビー ムスプリッターで 2 分割し、それぞれポン プ・プローブ光とした。ポンプ光とプローブ 光はマイケルソン干渉計配置し、試料に入射 した。試料は緑色硫黄細菌 *C. tepidum* より調 製した FMO タンパク質を用いた。調製され た試料の状態は、定常吸収スペクトル (UV-3600, SHIMADU)及び 100 フェムト秒ポン プ・プローブ分光測定^{12,13}で確認を行った。

3. 結果と考察

3.1 中空糸ファイバーによるパルス圧縮 チャンバー内の Ar ガス圧を<0.1 bar とし、 中空糸ファイバー伝搬後のスペクトルを図 3(A)に示す。スペクトル強度は短波長側で高 くなっているものの、入力光パルスの中心波 長 800 nm を中心に対称的な広がりを持つパ ルススペクトルが出力された。ファイバー内 の SPM 及びその他の非線形光学効果により



図 3: (A) 中空糸ファイバー出力後と(B) XPW に よるクリーニング後のスペクトル。(C) 中空糸 ファイバー出力後と(D) XPW によるクリーニン グ後の FRAC による自己相関時間波形。

広帯域化したスペクトルは、複雑な変調がか かり、半値全幅を用いて広がりを評価するこ とが困難なため、本研究では10分の1全幅 (FWTM)により評価した。ファイバー出力後 のスペクトル幅 (FWTM)は177 nm、パルス 幅は9.4 fs であった (図3(C))。またスペクト ル重心は777 nm と入力パルス 800 nm に対 して大きくブルーシフトした。

3.2 XPW によるパルスクリーニング 3.1 で得られた光パルスを用いて XPW 発生した 後のスペクトルを図3(B)に示す。スペクト ル幅は 198 nm であり、XPW 発生前と比較 するとわずかに広がりを示した。スペクトル 重心は797 nm で光源の800 nm に近くなり、 スペクトルはガウス関数に近い形状が得ら れた。XPW 発生後、広帯域チャープミラー により圧縮されたパルスの相関波形を図 3(D)に示す。XPW 発生前後のパルス幅を比 較すると 1.65 倍パルス圧縮され、理論値限 界の $\sqrt{3} = 1.73$ 倍付近まで圧縮することに成 功した。得られたパルススペクトルは、FMO タンパク質に結合する Bchl a のすべてのエ ネルギー状態をコヒーレントに励起するこ とが可能となった (図 4(A))。

3.3 100 fs ポンプ・プローブ分光による FMO タンパク質におけるエネルギー伝達 ダイナミクスの観測 図4(A)に示すFMO タ ンパク質の吸収スペクトルでは、370 nm、603 nm、808 nm にピークが観測され、それぞれ Soret 帯、Qx帯、Qy帯に相当する。BChl a 本 来のQy帯は、~780 nm に吸収を持つが、FMO 中では強い分子間相互作用により吸収帯が 長波長シフトしている。図4(B)に、FMO タ ンパク質における中心波長 810 nm の 100 fs パルスで励起後の光誘起吸収スペクトルを 示す。光励起直後より、790~840 nm に負の 吸収変化が観測された。この信号は、光励起 により BChl a の基底状態が減少したことに よる褪色信号を表す。遅延時間 0.1 ps の褪色 信号は 805 nm を中心とし、また 785 nm に 正の過渡吸収信号が観測された。この過渡吸 収信号は、1-exciton 状態から 2-exciton 状態 への遷移であることが報告されている^{14,15}。 遅延時間の経過に伴い、過渡吸収信号は減少 しつつ短波長シフトし、褪色信号は長波長シ フトしつつ増加する様子が観測された。 図 4(C)に褪色信号の時間依存性を示す。観測さ れた信号に対し、指数関数による立ち上が り・減衰とガウス関数を仮定した装置関数を 畳み込んだ関数でフィッティングを行った。 その結果から、0.3 ps の時定数で短波長側の 褪色信号は減衰し、それに伴い長波長側の褪 色信号が立ち上がりを示した。

4. まとめ 本研究では、中空糸ファイバー



図 4: (A) 本研究で得られたサブ 10 フェムト秒 パルススペクトルと FMO タンパク質の吸収ス ペクトル。810nm 励起 100 フェムト秒ポンプ・ プローブ測定で観測された (B) 光誘起吸収ス ペクトルと(C) その時間依存性。細線はフィッ ティング曲線。

と XPW によるパルスクリーニングを組み合 わせ、パルス幅 5.7 fs かつガウシアン形状に 近いスペクトルを持つパルスが得られた。得 られたパルは緑色硫黄細菌 *Chlorobaculum* (*C.*) *Tepidum* 由来 FMO タンパク質に結合す る Bchl *a* 7 分子をコヒーレントに励起可能 で、300 fs 程度の時間で起こる FMO タンパ ク質中でのエネルギー伝達と電子・振動コヒ ーレンスの関連解明が期待される。

参考文献

- [1] G. D. Scholes, J. Chem. Phys. Lett. 1, 2 (2010).
- [2] G. D. Scholes, G. R. Fleming, A. Olaya-Castro,
- and R. van Grondelle, Nat. Chem. 3, 763 (2011).

[3] C. J. Gisriel, C. Azai, and T. Cardona, Photosynth. Res. **149**, 329 (2021).

[4] R. E. Fenna, and B. W. Matthews, Nature **258**, 573 (1975).

[5] Y.-F. Li, W. Zhou, R. E. Blankenship, and J. P. Allen, J. Mol. Biol. **271**, 456 (1997).

[6] S. I. E. Vulto, M. A. de Baat, R. J. W. Louwe, H. P. Permentier, T. Neef, M. Miller, H. van Amerongen, and T. J. Aartsma, J. Phys. Chem. B 102, 9577 (1998).
[7] T. Brixner, J. Stenger, H. M. Vaswani, M. Cho, R. E. Blankenship, and G. R. Fleming, Nature 434, 625 (2005).

[8] G. S. Engel, T. R. Calhoun, E. L. Read, T. K. Ahn, T. Mancal, Y. C. Cheng, R. E. Blankenship, and G. R. Fleming, Nature **446**, 782 (2007).

[9] M. Nisoli, S. Stagira, S. DeSilvestri, O. Svelto, S. Sartania, Z. Cheng, M. Lenzner, C. Spielmann, and F. Krausz, Appl. Phys, B **65**, 189 (1997).

[10] A. Jullien, C. G. Durfee, A. Trisorio, L. Canova,
J. P. Rousseau, B. Mercier, L. Antonucci, G. Cheriaux,
O. Albert, and R. Lopez-Martens, Appl. Phys. B 96, 293 (2009).

[11] A. Jullien, L. Canova, O. Albert, D. Boschetto,
L. Antonucci, Y. H. Cha, J. P. Rousseau, P. Chaudet,
G. Cheriaux, J. Etchepare, S. Kourtev, N. Minkovski,
and S. M. Saltiel, Appl. Phys. B 87, 595 (2007).

[12] Y. Hirota, H. Serikawa, K. Kawakami, M. Ueno, N. Kamiya, and D. Kosumi, Photosynth. Res. **148**, 181 (2021).

[13] R. Kojima, H. Yamamoto, C. Azai, C. Uragami, H. Hashimoto, D. Kosumi, and H. Oh-oka, J.

Photochem. Photobiol. A: Chem. **401**, 112758 (2020). [14] T. Pullerits, and V. Sundstrom, Acc. Chem. Res. **29**, 381 (1996).

[15] D. Leupold, H. Stiel, K. Teuchner, F. Nowak,W. Sandner, B. Ucker, and H. Scheer, Phys. Rev. Lett.77, 4675 (1996).