20

Фемтосекундная абсорбционная спектроскопия восстановленной и окисленной форм цитохром *c* оксидазы: возбужденные состояния и релаксационные процессы в гемовых центрах *a* и *a*₃

© И.В. Шелаев¹, Ф.Е. Гостев¹, Т.В. Выгодина², С.В. Лепешкевич³, Б.М. Джагаров^{3,¶}

¹ Федеральный исследовательский центр химической физики им. Н.Н. Семенова РАН

119991 Москва, Россия

² Научно-исследовательский институт физико-химической биологии им. А.Н. Белозерского,

Московский государственный университет им. М.В. Ломоносова,

119991 Москва, Россия

³ Институт физики им. Б.И. Степанова НАН Беларуси, 220072 Минск, Беларусь

[¶] e-mail: b.dzhagarov@ifanbel.bas-net.by

Поступила в редакцию 13.03.2019 г. В окончательной редакции 13.03.2019 г. Принята к публикации 11.06.2019 г.

> Методом фемтосекундной абсорбционной спектроскопии исследованы возбужденные электронные состояния и внутригемовые релаксационные процессы в окисленной и восстановленной формах митохондриальной цитохром c оксидазы, выделенной из сердечной мышцы быка. Измерения спектрально-кинетических характеристик короткоживущих интермедиатов были выполнены во временном интервале 80 fs – 20 ps после акта фотовозбуждения. Обнаружено, что электронная безызлучательная релаксация энергии возбуждения в геме a как в окисленной Fe(II)a, так и в восстановленной форме Fe(I)a осуществляется последовательно в виде трех процессов, по завершению которых гем a оказывается в основном состоянии с большим запасом колебательной энергии. Последующая колебательная релаксация ("остывание гема") длится несколько пикосекунд. Для восстановленного гема a_3 ($Fe(II)a_3$) было обнаружено, что электронная релаксация в основном состоянии. Дан анализ механизма и динамики преобразования энергии электронного возбуждения в цитохром c оксидазе.

> Ключевые слова: цитохром *c* оксидаза, фемтосекундная абсорбционная спектроскопия, возбужденные электронные состояния, релаксационные процессы, спектральные интермедиаты.

DOI: 10.21883/OS.2019.10.48381.99-19

Введение

Цитохром с оксидаза (ЦО) является терминальным элементом дыхательной цепи митохондрий и дышащих бактерий. ЦО катализирует четырехэлектронное восстановление молекулярного кислорода до воды. Данная реакция сопряжена с захватом восьми протонов (8H⁺) с внутренней стороны мембраны, из которых 4H⁺ (субстратные) идут на образование двух молекул H₂O, а другие 4H⁺ (помповые) переносятся на внешнюю сторону мембраны. Общий вид данной реакции представляется следующим образом:

$$4 \operatorname{cyt} c^{2+} + \operatorname{O}_2 + 8\mathrm{H}^+ = 4 \operatorname{cyt} c^{3+} + 2\mathrm{H}_2\mathrm{O} + 4\mathrm{H}^+,$$

где суt c обозначает цитохром c, который является поставщиком электронов. Суt c^{2+} и суt c^{3+} — соответственно восстановленная и окисленная формы данного гембелка [1–3].

Перенос электронов в ЦО осуществляется четырьмя редокс-центрами: двумя гемами (низкоспиновый гем *a* и высокоспиновый гем *a*₃) и двумя атомами меди Cu_A и Cu_B. Химическая структура гемов *a* и *a*₃ одинаковая. Они представляют собой комплекс иона железа с порфириновым макроциклом. В высокоспиновом геме a_3 атомы Fe и Cu_B расположены примерно в 4–5 Å друг от друга и образуют бинуклеарный каталитический сайт, в котором собственно и происходит восстановление O₂ до H₂O. Последовательность этапов переноса электрона может быть представлена в виде следующей схемы:

суt
$$c \rightarrow Cu_A \rightarrow \$$
гем $a \rightarrow \$ гем $a_3 / Cu_B \rightarrow O_2$.

Несмотря на многолетние интенсивные исследования с привлечением всевозможных физических и химических экспериментальных методов и теоретических подходов механизм обсуждаемого цикла реакций до сих пор до конца не расшифрован.

В настоящей работе мы используем фемтосекундную абсорбционную спектроскопию для обнаружения и изучения возникающих и релаксирующих интермедиатов во временном интервале 80 fs-20 ps. Использование кинетической спектроскопии представляется необходимым, так как принципиально важным моментом является установление путей и скоростей переноса электрона

внутри данной биоэнергетической системы. Действительно, в процессе функционирования ЦО должны реализовываться как межгемовые, так и внутригемовые переносы электрона между Fe и π -сопряженной системой порфирина, т.е. переносы π -электронов на *d*-орбитали и переносы *d*-электронов на низшие незаполненные π -орбитали. При этом необходимо учитывать, что эти процессы переноса электронов быстропротекающие.

Необходимо отметить, что исследования ЦО исключительно сложны из-за перекрытия спектров поглощения гема а и гема а₃, что крайне затрудняет определение их индивидуальных спектральных характеристик [4-6]. Как отмечалось ранее, химическая структура гемов а и аз одинакова. Однако атомы железа различаются в них спиновыми состояниями и степенью заполнения координационной сферы. Атом железа в геме а шестикоординирован четырьмя атомами азота пиррольных колец и двумя аксиальными гистидинами, а в геме аз пятикоординирован четырьмя атомами азота и одним гистидином, и имеет свободное координационное положение для присоединения О2. Это положение могут занимать и другие малые лиганды: CO, CN. Из-за различного заполнения координационной сферы *d*-орбитали в гемах заполняются различным способом, и в результате различаются спиновыми состояниями. Атом железа в геме *а* является низкоспиновым (спин S = 1/2 в состоянии Fe^{3+} и S = 0 в состоянии Fe^{2+}). Fe в геме a_3 высокоспиновый (спин S = 5/2 в состоянии Fe³⁺ и S = 2в состоянии Fe^{2+}).

Различаются у гемов и спектры поглощения [4–6]. Максимумы поглощения полос Соре в геме a и геме a_3 расположены соответственно при 426 и 414 nm и формируют общий пик в спектре при 421 nm (рис. 1). В длинноволновой области спектра слабый пик при 600 nm. В восстановленной форме ЦО полосы в спектре поглощения перекрываются гораздо сильнее, образуя общий максимум при 444 nm с короткоживущим плечом при ~ 425 nm (рис. 1), который вызван поглощением гема a_3 . Менее интенсивный максимум при 605 nm обусловлен в основном поглощением гема a^{2+} [4–6].

Таким образом, настоящая работа посвящена изучению внутригемовой энергетики в гемах а и аз. Настоящая работа в известной степени продолжает наши предыдущие исследования, результаты которых были представлены в работе [7], посвященной изучению полностью восстановленной формы ЦО, т.е. такой формы, у которой ион железа находится в состоянии Fe(II), как в геме а, так и в геме аз. Цель настоящей работы заключалась в изучении, во-первых, полностью окисленной формы ЦО, у которой ионы железа находятся в состоянии Fe(III), во-вторых, в проведении дополнительных исследований восстановленной ЦО в спектральном диапазоне 425 ± 5 nm. В этом случае мы исходили из следующих соображений. Поглощение в этой спектральной области в большей степени принадлежит гему а₃, поскольку согласно реконструкции абсолютного спектра восстановленного гема а, основанной



Рис. 1. Спектр поглощения восстановленной (red) и окисленной (ox) цитохром *с* оксидазы.

на спектральном сдвиге, вызываемом ионами Ca^{2+} [5], его максимум 447 nm сдвинут в более длинноволновую область по сравнению с максимумом 443 nm, характеризующим полосу поглощения восстановленной ЦО (рис. 1), которая отражает поглощение обоих гемов. Таким образом, появляется возможность в ходе исследований получить индивидуальные спектральнокинетические характеристики возбужденных состояний гемов *a* и *a*₃ для восстановленной формы ЦО.

Экспериментальная часть

Объекты исследований. Цитохром с оксидазу выделяли из сердечной мышцы быка по методу, описанному в работе [8] (модифицированный метод Фаулера и др. [9]), следуя протоколу, любезно предоставленному доктором Мусатовым (Институт экспериментальной физики, Словацкая академия наук, г. Кощице, Словакия). Основные измерения выполнялись с образцами ЦО с концентрацией 50 µM, которая определялась на основании разностного спектра поглощения (восстановленный дитионитом образец минус окисленный) с использованием значения $\Delta \varepsilon = 27 \, \text{mM}^{-1} \text{cm}^{-1}$, характерного для двух длин волн 605/630 nm. В качестве буферного раствора использовался 0.1 М Tris-Hepes буфер pH 8.0, 0.05% ДДМ (додецил мальтозид), 0.1 mM ЭГТА (этиленбис(оксиэтилен-нитрило)-тетрауксусная кислота). Спектры поглощения для двух изучаемых в работе форм цитохром с оксидазы представлены на рис. 1.

Фемтосекундная установка. Разрешенные во времени дифференциальные спектры наведенного поглощения $\Delta A(\lambda, t)$ измерялись методом "возбуждение-зондирование" с помощью фемтосекундной абсорбционной установки, подробно описанной в работе [10]. Для возбуждения объектов исследования использовались гауссовы импульсы с частотой следования 60 Hz, длительностью 23 fs, с энергией 350 mJ, с максимумом

излучения при 600 nm. Эти импульсы фокусировались в пятно диаметром $180 \,\mu$ m. Импульсы белого континуума фокусировались в пятно диаметром $120 \,\mu$ m и использовались в качестве зондирующего света. Поляризации импульсов накачки и зондирования были ориентированы под магическим углом 54.7° друг к другу. Суперконтинуум диспергировался с помощью полихроматора (Action SP300) и регистрировался с помощью ССD-камеры (Roper Scientific SPEC 10). Коррекция нулевого времени задержки между импульса зондирования выполнялась, следуя процедуре, описанной ранее [11].

Дифференциальные транзиентные спектры поглощения $\Delta A(\lambda, t) = A(\lambda, t) - A_0(\lambda)$, возникающие при импульсном фотовозбуждении, являются разностью двух спектров исследуемых образцов ЦО: $A(\lambda, t)$ при времени задержки t и исходного спектра поглощения раствора ЦО без возбуждения $A_0(\lambda)$. Дифференциальные спектры $\Delta A(\lambda, t)$ были записаны в спектральном диапазоне 390–700 nm. Измеренные спектры подвергались коррекции, учитывающей дисперсию групповой скорости континуума, следуя процедуре, описанной в работе [7,12]. Эксперименты выполнялись при температуре 21°C в 0.5 mm оптической кювете.

Анализ временных характеристик транзиентных дифференциальных спектров осуществлялся с помощью кинетического моделирования на основе сингулярного разложения (SVD) матрицы полученных данных. Используемый подход предполагает рассмотрение всего массива экспериментальных значений $\Delta A(\lambda, t)$, где ΔA , как отмечалось выше, отображает фотоиндуцированные изменения оптической плотности исследуемого образца (просветление и наведенное поглощение). Таким образом, при анализе результатов использовалась в основном схема, включающая в себя три последовательных интермедиата (A, B, C) и стационарное состояние объекта исследования G, т.е. его состояние до возбуждения, а также после завершения всех фотоиндуцированных изменений при условии отсутствия необратимых фотохимических реакций. В результате последовательность нестационарных интермедиатов записывалась в виде

$$A \xrightarrow{k_1} B \xrightarrow{k_2} C \xrightarrow{k_3} G,$$

где k_i — константы скоростей переходов между интермедиатами. Матрица $\Delta A(\lambda, t)$ представляется в виде

$$\Delta A(\lambda, t) = \sum_{i=1}^{4} K_i(t) S_i(\lambda),$$

где $S_i(\lambda)$ — спектры промежуточных состояний, $K_i(t)$ — заселенности этих состояний как функции времени. Глобальная экспоненциальная подгонка данных позволяет найти k_1 , k_2 и k_3 , при которых модельные данные максимально приближены к экспериментальным. В специально оговоренном случае последовательность релаксационных процессов записывалась в виде $A \xrightarrow{k_1} B \xrightarrow{k_2} G$,

так как анализ экспериментальных данных полностью "укладывался" в эту схему, и следовательно, после фотовозбуждения в объекте образовывались только два интермедиата.

Результаты и обсуждение

Представление и обсуждение результатов начнем с экспериментальных данных, полученных для окисленной формы ЦО. На рис. 2 и 3 приведены дифференциальные спектры поглощения ΔA , измеренные в спектральном диапазоне от 390 до 560 nm при различных временных задержках. Некоторые спектры, полученные при одной и той же задержке, приводятся на обоих рисунках. В про-



Рис. 2. Спектры дифференциального поглощения ЦО на временах задержки от 80 fs до 1 ps при возбуждении импульсом при 600 nm, длительностью 23 fs и энергией 350 nJ.



Рис. 3. Спектры дифференциального поглощения ЦО на временах задержки от 100 fs до 10 ps при возбуждении импульсом при 600 nm, длительностью 23 fs и энергией 350 nJ.

водимых экспериментах дифференциальные спектры измерялись в более широком спектральном диапазоне, а именно вплоть до 700 nm. Обнаруженные спектральные изменения в спектральной области 625–700 nm мы не приводим, так как они были незначительны. В этой области не наблюдались максимумы в спектрах и происходило монотонное уменьшение сигналов фотоиндуцированного поглощения по мере продвижения в красную область спектра.

Наиболее значительные и характерные спектральные изменения заключались в просветлении полосы Соре и в появлении нового наведенного поглощения с длинноволновой и коротковолновой сторон спектра от этой полосы. Рассмотрение представленных на рис. 2 и 3 спектров указывает на сложную эволюцию фотоиндуцированных разностных спектров, что свидетельствует о наличии нескольких короткоживущих форм, которые формируют и трансформируют общий вид разностного спектра. Происходит смещение положений максимумов и изобестических точек в коротковолновую область спектра. Следует указать, что положение максимумов не соответствует их истинному положению в нестационарных спектрах интермедиатов, так как величина ΔA прямо пропорциональна разности коэффициентов экстинции ЦО в определенном возбужденном и основном состояниях в случае наведенного поглощения, а в случае просветления — разности коэффициентов поглощения в основном и возбужденном состояниях. Изобестические точки на спектрах расположены при длинах волн, на которых эти коэффициенты равны. Как указывалось в экспериментальной части, результаты измерений анализировались в рамках схемы, предполагающей наличие трех нестационарных интермедиатов А, В и С. Аналогичный подход использовался нами в работе [7], в которой проводились исследования восстановленной формы ЦО. Следует специально отметить, что как для окисленной формы ЦО, так и для восстановленной обнаруживается присутствие пяти различных интермедиатов. Самый короткоживущий — длительностью ≤ 50 fs. Мы не рассматриваем его при глобальном анализе данных, который начинается с момента времени 80 fs. В наших экспериментальных условиях установить точный вид спектра, соответствующего этому интермедиату, и его длительности было невозможно. Необходимо указать, однако, что спектр поглощения данного интермедиата охватывал весь спектральный диапазон, в котором проводились измерения. Мы полагаем, что данное поглощение с длительностью ≤ 50 fs относится к $S_1 - S_i$ -поглощению ЦО, т.е. поглощению из первого синглетного возбужденного состояния в более высокоэнергетические состояния. Подробное обсуждение данного спектра для восстановленной ЦО дано в работе [7]. Мы полагаем, что в случае окисленной формы ЦО мы имеем дело с полностью аналогичной ситуацией. Нами были также обнаружены спектрально-кинетические доказательства существования пятого Д-интермедиата, самого долгоживущего, который проявляется при больших задержках,



Рис. 4. Дифференциальные спектры интермедиатов *A*, *B*, *C* и *D*. Константы скоростей дезактивации интермедиатов: $k_1 = 4.0 \pm 0.5 \text{ ps}^{-1}$ ($\tau_1 = 250 \text{ fs}$), $k_2 = 0.54 \pm 0.10 \text{ ps}^{-1}$ ($\tau_2 = 1.85 \text{ ps}$) и $k_3 = 0.32 \pm 0.08 \text{ ps}^{-1}$ ($\tau_3 = 3.12 \text{ ps}$).

вплоть до 20 рs (рис. 4). Однако вклад этой спектральной формы в общую картину не превышает 2-3%, и мы исключаем ее из детального рассмотрения и ограничиваемся лишь констатацией ее присутствия. Следует отметить, что интермедиат D имеет ту же природу, что и интермедиат C, который будет обсуждаться далее.

На рис. 4 представлены дифференциальные спектры интермедиатов. Основной вопрос при анализе и интерпретации полученных спектров — какой вклад вносят в их формирование гем a и гем a_3 . Действительно, индивидуальный вклад каждого из гемов определяется главным образом двумя факторами: количеством фотонов, поглощенных каждым из них в отдельности, и соотношением величин коэффициентов экстинкции гема в основном и возбужденном состояниях. Как известно, что на длине волны возбуждения $\lambda = 600$ nm коэффициент экстинкции у гема a примерно в пять раз больше, чем у гема a_3 [4,6]. Следовательно, при анализе нестационарных спектров необходимо учитывать, что они формируются в результате вклада обоих гемов в примерном соотношении 5 : 1.

Приступим к анализу и интерпретации трех обнаруженных интермедиатов A, B и C.

Интермедиат А. Дифференциальный спектр его наведенного поглощения охватывает весь видимый диапазон (рис. 4). Максимум в этом спектре расположен при 464 nm, хоть необходимо отметить, что спектр носит достаточно "размытый характер". Положение этого максимума отличается от истинного расположения в спектре поглощения интермедиата. Этот максимум располагается вблизи изобестической точки спектров поглощения интермедиата A и ЦО в основном состоянии. Изобестическая точка расположена при 448–449 nm. Нахождение точного расположения максимума интермедиата на данном этапе представляется исключительно сложным, так как оно требует специальных экспериментов, при которых все молекулы ЦО переводятся в это возбужденное состояние. Мы относим поглощение этого интермедиата к триплет-триплетному $\pi\pi^*$ -поглощению ЦО, так как общий вид этого спектра очень близок к спектрам T₁-T_i-поглощения у металлопорфиринов, в том числе и у комплексов Zn и Cd с протопорфирином IX. Из-за очень короткого времени жизни интермелиата А невозможно выполнить полное доказательство того, что это именно $T_1 - T_i$ -поглощения, так как контрольный тест (тушение молекулярным кислородом этого возбужденного состояния) из-за очень короткого времени жизни интермедиата невозможен. Кроме того, у данного соединения, как и у всех гембелков, отсутствует фосфоресценция и флуоресценция. Мы уже отмечали, что имеем дело с результирующим спектром, однако мы полагаем, что основной вклад в наблюдаемый спектр интермедиата А дает низкоспиновый гем а. Действительно, максимальное просветление наблюдается при $\lambda = 428 \, {\rm nm}$, что очень близко к значению максимума в индивидуальном спектре поглощения гема а, расположенного при $\lambda = 426$ nm [4].

Рассмотрим следующий кинетический интермедиат В (рис. 4), время жизни которого составляет 1.85 ps. Максимум в дифференциальном спектре интермедиата В претерпевает синий сдвиг на несколько нанометров в сравнении со спектром интермедиата А. Происходит также смещение изобестической точки. В результате они располагаются соответственно при 459 и 442 nm. Следует отметить, что положение максимума в известной степени приблизительно, так как спектр интермедиата достаточно размыт. Максимальное просветление полосы Соре наблюдается при 430 пт. Таким образом, спектр интермедиата имеет главный максимум, расположенный в области полосы Соре. Точное положение максимума мы установить не можем, так как экспериментальные условия не позволяют перевести все молекулы ЦО в это состояние. Мы полагаем, что данный максимум располагается в 2-3 nm от изобестической точки $(\lambda = 430 \, \text{nm})$, смещенный либо в красную, либо в синюю область спектра, а спектр интермедиата В есть результат поглощения света ЦО в возбужденном *лd*-состоянии, т.е. в состоянии, при котором принадлежащий порфирину *л*-электрон претерпевает внутригемовый перенос на вакантное место на *d*-орбитале Fe, т.е. образуется короткоживущий *п*-катион-радикал гема. Главный довод в пользу такой интерпретации основан на данных спектроскопии магнитного кругового дихроизма [6]. В этой работе в спектре МКД было зафиксировано поглощение с максимумом при 1600 nm, которое авторы отнесли к *п*-*d*-переносу электрона. Кроме того, наличие низкоэнергетических состояний π -d-природы обнаружено для целого ряда низкоспиновых окисленных гембелков [13]. Уместно отметить также, что для ряда комплексов порфиринов с ионами переходных металлов спектры поглощения *п*-катион-радикалов хорошо извест-



Рис. 5. Схема энергетических уровней и релаксационные процессы в геме *a*.

ны и близки по форме к обсуждаемому спектру [14,15]. Заселение состояния с π -*d*-переносом, мы полагаем, происходит из триплетного состояния, которое должно располагаться ниже синглетного S_1 -состояния примерно на $\approx 3500 \,\mathrm{cm^{-1}}$, что характерно для комплексов порфиринов с ионами переходных металлов. Отсутствие собственной фосфоресценции у гема *a* и гема a_3 , как и у любых других гемов, не позволяет непосредственно установить энергию состояния. Состояние с переносом заряда (π -*d*) располагает энергией $\approx 6000 \,\mathrm{cm^{-1}}$.

Интермедиат С. Данный интермедиат возникает из интермедиата В и имеет время жизни 3.12 ps. Его спектр претерпевает "синий" сдвиг по отношению к спектру интермедиата В. Максимум в его спектре и изобестическая точка форм С и G располагаются соответственно при 446 и 437 nm. Максимальное просветление полосы Соре наблюдается при 430 nm. Спектр интермедиата имеет симметричный S-образный "красный" сдвиг по отношению к спектру поглощения в основном состоянии. Аналогичный характер спектров наблюдается практически во всех гембелках [16,17]. Данный спектр мы относим к поглощению окисленного гема аз в основном G-состоянии с избытком колебательной энергии, т.е. реализуется процесс "остывания" гема — "heme-cooling". Как правило, этот процесс носит биэкспоненциальный характер: основной вклад (90-95%) дает быстрая составляющая (несколько ps); более медленная длится ~ 20 ps. Для восстановленной формы ЦО биэкспоненциальный процесс наблюдался и обсуждался в работах [7,18,19]. В данной работе мы не исследовали длительную компоненту, на присутствие которой указывает интермедиат D, о котором шла речь ранее. Таким образом, для окисленной формы гема a цитохром c оксидазы (Fe(III)a) наблюдается следующая последовательность релаксационных электронных и колебательных процессов. Электронные релаксационные процессы включают в себя три последовательные стадии (рис. 5). Первая, длительность которой ≈ 50 fs, представляет собой интеркомбинационный переход $S_1(\pi\pi^*) \to T_1(\pi\pi^*)$. Нельзя полностью исключить присутствие внутренней конверсии $S_1 \rightarrow S_0$, так как мы не производили измерений квантового выхода интеркомбинационной конверсии. Однако известно, что интеркомбинационная конверсия для комплексов порфиринов с металлами (Zn, Cu, Cd, Pd) — основной канал дезактивации $S_1(\pi\pi^*)$ -состояния [20,21]. Вторая, более длительная, стадия длительностью 250 fs есть результат дезактивации триплетного $\pi\pi^*$ -состояния в результате $T_1(\pi\pi^*) \rightarrow CT(\pi d)$ -перехода. В результате этого заселяется $CT(\pi d)$ -состояние, которое в свою очередь дезактивируется за счет перехода в основное $S_0(G)$ -состояние. Длительность этого процесса 1.85 ps. После завершения трех процессов электронной релаксации молекула гема аз оказывается в основном состоянии с избытком колебательной энергии. Дальнейшая колебательная релаксация ("остывание гема") длится 3.12 ps. На рис. 5 представлена схема электронных возбужденных состояний и соответствующих релаксационных процессов. Представленная схема имеет упрощенный вид, так как не указаны состояния, связанные с возбуждением *d*-электронов, которые расположены выше S₁-состояния. Таким образом, в случае окисленного гема а мы имеем картину, очень похожую на ту, которая наблюдается для восстановленной формы гема а и которая была представлена нами в работе [7], с той лишь разницей, что в восстановленной форме гем a из триплетного $\pi\pi^*$ -состояния переходит в низколежащее dd-состояние, т.е. происходит перенос энергии с органической части молекулы на металл, в результате чего происходит d-d-переход и реализуется короткоживущее возбужденное состояние, связанное с возбуждением *d*-электрона Fe. В упомянутой нами работе [7] обсуждался также вопрос о релаксации энергии в восстановленной форме гема аз, для которого несмотря на отсутствие прямых спектральных доказательств, предполагалось, что у него присутствуют лишь первые две стадии электронной релаксации, а самая длительная отсутствует.

В настоящей работе мы представляем результаты дополнительных исследований восстановленной формы цитохром c оксидазы, выполненных в спектральной области 420 ± 5 nm, в которой поглощает в основном состоянии гем a_3 [5]. Было обнаружено, что в этой области кинетика спектральных изменений указывает на то, что число интермедиатов меньше на единицу.

Последовательность релаксационных процессов записывается в виде $A \xrightarrow{k_1} B \xrightarrow{k_2} G$. Биэкспоненциальная аппроксимация позволила для интермедитов А и В установить следующие времена жизни $182 \pm 8 \text{ fs}$ и $9.1 \pm 0.6 \text{ ps}$. Измерения были выполнены на длине волны возбуждения $\lambda = 423$ nm, на которой наблюдается наибольший спектр. Эти кинетические характеристики относятся к интермедиатам восстановленной формы гема аз. В связи с тем, что вся совокупность измерений была проведена в узком спектральном интервале, мы не располагаем дифференциальными спектрами интермедиатов гема а₃. Поэтому отнесение измеренных времен жизни к определенному возбужденному состоянию вызывает серьезные трудности. Окончательное нахождение этих спектров станет возможным в будущем после проведения специальных fs-измерений при возбуждении в области $\lambda \approx 420$ nm, т.е. при таких экспериментальных условиях, когда будет возбуждаться гем аз. Вместе с тем мы полагаем, что интермедиат A со временем 182 fs представляет собой гем a_3 в триплетном $\pi\pi^*$ -состоянии. На это указывает то, что очень близким временем жизни триплетного состояния обладает восстановленный гем а (200 fs) [7]. Интермедиат B со временем жизни 9.1 ps, как и в случае интермедиата С в геме а, представляет собой гем аз в основном состоянии с избытком колебательной энергии, т.е. мы наблюдаем колебательную релаксацию (heme cooling) длительностью 9.1 ps, которая близка по значению к длительности соответствующего процесса в геме a (7.6 ps) [7]. Уместно отметить, что в работе [19] обсуждалась возможность того, что данный процесс в геме аз более длителен в сравнении с гемом а. Таким образом, в геме аз электронная релаксация включает два процесса: $S_1 \rightarrow T_1$ ($\tau \leq 50$ fs) и $T_1 \rightarrow S_0$ (182 fs). Следует отметить, что таким образом высокоспиновый гем аз в этом смысле аналогичен высокоспиновому дезоксигемоглобинному Hb [16]; у обоих гембелков S = 2. Для этих двух гембелков характерно наличие в спектре поглощения полосы при $\approx 760-780$ nm, которая имеет перенос-зарядовую природу $\pi - d$. Однако заселение этого состояния в процессе дезактивации энергии $T_1(\pi\pi^*)$ -состояния не происходит.

Заключение

Методом фемтосекундной абсорбционной спектроскопии исследован терминальный белок дыхательной цепи цитохром c оксидаза. В результате обнаружены и изучены спектры фотоиндуцированного поглощения в спектральном диапазоне 390—560 nm и во временном интервале 80 fs—20 ps. Несмотря на принципиальные трудности при анализе экспериментальных данных, обусловленные сильным перекрытием спектров поглощения гемов a и a_3 , мы полагаем, что в окисленной и восстановленной формах гема a процессы электронной и колебательной релаксации в гемовом центре имеют общие черты. В них присутствует заселение и дезактивация триплетного $\pi\pi^*$ -состояния, приводящие к заселению и последующей дезактивации более низкоэнергетического возбужденного электронного состояния, которое, однако, имеет у гема *a* разную орбитальную природу в окисленной и восстановленной формах. После завершения стадий электронной релаксации молекула гема *a* оказывается в основном состоянии с избытком колебательной энергии. Последующая колебательная релаксация длится несколько пикосекунд. В восстановленной форме гема *a*₃ реализуется электронная релаксация в результате последовательности двух процессов заселения и дезактивации триплетного $\pi\pi^*$ -состояния с последующей колебательной релаксацией в основном состоянии.

Благодарности

Авторы благодарны А.А. Константинову и А.Ф. Чайковскому за проявленный интерес к работе и ценные замечания.

Финансирование работы

Работа выполнена при финансовой поддержке Государственной программы научных исследований Республики Беларусь "Фотоника, опто- и микроэлектроника 1.4.01" (2016–2020), Российского фонда фундаментальных исследований (проект № 17-04-00160а), а также за счет субсидии, выделенной Федеральному центру химической физики им. Н.Н. Семенова РАН на выполнения государственного задания 0082-2019-0001 (рег. номер АААА-А19-119012890064-7).

Конфликт интересов

Авторы заявляют, что у них нет конфликта интересов.

Список литературы

- [1] Kaila V.R.I., Verkhovsky M.I., Wikström M. // Chem. Rev. 2010. V. 110. P. 7062.
- [2] Yoshikawa S., Shimada A. // Chem. Rev. 2015. V. 115. P. 1936.
- [3] Siletsky S.A., Konstantinov A.A. // Biochim. Biophys. Acta. 2012. V. 1817. N 4. P. 476.
- [4] Vanneste W.H. // Biochemistry. 1966. V. 65. P. 838.
- [5] Dyuba A.V., Vygodina T.V., Konstantinov A.A. // Biochemistry (Moscow). 2013. V. 78. N 12. P. 1358.
- [6] Eglinton D.G., Johnson M.K., Thomson A.J., Gooding P.E., Greenwood C. // Biochem. J. 1980. V. 191. P. 319.
- [7] Шелаев И.В., Гостев Ф.Е., Выгодина Т.В., Лепешкевич С.В., Джагаров Б.М. // Химия высоких энергий. 2018. Т. 52. № 1. С. 31; Shelaev I.V., Gostev F.E., Vygodina T.V., Lepeshkevich S.V., Dzhagarov B.M. // High Energy Chemistry. 2018. V. 52. N 1. P. 45.
- [8] Vygodina T.V., Kirichenko A., Konstantinov A.A. // Biochim. Biophys. Acta. 2014. V. 1837. N 7. P. 1188.
- [9] Fowler L.R., Richardson S.H., Hatefi Y. // Biochim. Biophys. Acta. 1962. V. 64. N 1. P. 170.

- [10] Bukreev A., Mikhailov K., Shelaev I., Gostev F., Polevaya Yu., Tyurin V., Beletskaya I., Umansky S., Nadtochenko V. // J. Phys. Chem. A. 2016. V. 120. N 12. P. 1961.
- [11] Ushakov E.N., Nadtochenko V.A., Gromov S.P., Vedernikov A.I., Lobova N.A., Alfimov M.V., Gostev F.E., Petrukhin A.N., Sarkisov O.M. // Chem. Phys. 2004. V. 298. P. 251.
- [12] Shelaev I.V., Gostev F.E., Mamedov M.D., Sarkisov O.M., Nadtochenko V.N., Shuvalov V.A., Semenov A.Yu. // Biochim. Biophys. Acta. 2010. V. 1797. P. 1410.
- [13] Makinen M.W., Churg A.K., Iron Porphyrins / Eds. Lever A.B.P., Gray H.B. Addison-Wesley, Reading, MA. 1983. Part 1. P. 141.
- [14] Fuhrhop J.-H. Porphyrins and Metalloporphyrins / Ed. Smith K.M. Amsterdam: Elsevier/North-Holland Biomedical Press. 1976. Ch. 14. P. 593.
- [15] Dolphin D., Addison A.W., Cairns M., Dinello R.K., Farrell N.P., James B.R., Paulson D.R., Welborn C. // Int. J. Quantum Chem. 1979. V. 16. P. 311.
- [16] Kholodenko Y, Volk M., Gooding E., Hochstrasser R.M. // Chem. Phys. 2000. V. 259. P. 71.
- [17] Lim M., Jackson T.A., Anfinrud P.A. // J. Phys. Chem. 1996.
 V. 100. N 29. P. 12043.
- [18] Stoutland P.O., Lambry J.-C., Martin J.-L., Woodruff W.H. // J. Phys. Chem. 1991. V. 95. N 17. P. 6406.
- [19] Джагаров Б.М., Белянович Л.М., Константинов А.А., Руденок А.Н., Тихомиров С.А. // Докл. АН. 2000. Т. 375. № 1. С. 112; Dzhagarov В.М., Belyanovich L.M., Konstantinov А.А., Rudenok A.N., Tikhomirov S.A. // Dokl. AN. 2000. V. 373. P. 53.
- [20] Джагаров Б.М., Чирвоный В.С., Гуринович Г.П. Лазерная пикосекундная спектроскопия и фотохимия биомолекул / Под ред. Летохова В.С. М.: Наука, 1987. С. 181; Dzhagarov B.M., Chirvonyi V.S., Gurinovich G.P. Laser Picosecond Spectroscopy and Photochemistry of Biomolecules / Ed. Letokhov V.S. Bristol and Philadelphia: Adam Hilger. 1987. Ch. 3. P. 137.
- [21] Джагаров Б.М., Гуринович Г.П., Новиченков В.Е., Салохиддинов К.И., Шульга А.М., Ганжа В.А. // Химическая физика. 1987. Т. 6. № 8. С. 1069; Dzhagarov В.М., Gurinovich G.P., Novichenkov V.E., Salokhiddinov K.I., Shulga A.M., Ganzha V.A. // Khimicheskaya Fizika. 1987. V. 6. N 8. P. 1069.