

УДК 539.196

## МОДЕЛИРОВАНИЕ СВЯЗЫВАНИЯ КАЛЬЦИЯ В СВЕТОСОБИРАЮЩЕМ КОМПЛЕКСЕ ФОТОСИНТЕТИЧЕСКОГО ЦЕНТРА БАКТЕРИЙ *Thermochromatium tepidum*

Б.Л. Григоренко, А.В. Немухин, Ж.-П. Жан\*, П. Ванг\*

(кафедра физической химии; e-mail: bell\_grig@yahoo.com)

**На основании первичной последовательности аминокислотных остатков  $\alpha$ - и  $\beta$ -полипептидных спиралей светособирающего комплекса LH1 фотосинтетического центра бактерий *Thermochromatium tepidum* построена трехмерная структурная модель субъединицы и предложено специфическое место связывания ионов кальция.**

**Ключевые слова:** фотосинтез, светособирающие комплексы, трехмерные модели полипептидов, молекулярная механика.

Светособирающие комплексы – важные компоненты фотосинтетических систем растений и бактерий, ответственные за поглощение видимого света и передачу электронного возбуждения на реакционные центры. Первичные последовательности полипептидных цепей, окружающих кофакторы – молекулы хлорофиллов (или бактериохлорофиллов) и каротиноидов, известны, однако получение трехмерной структуры с атомарным разрешением, особенно для комплексов типа LH1, достаточно сложно из-за трудностей экспериментального исследования трансмембранных белков. Рентгено-структурные данные с приемлемым разрешением 2,0–2,5 Å известны для светособирающих комплексов типа LH2 из пурпурных бактерий *Rhodopseudomonas acidophila* [1–3] или *Rhodospirillum molischianum* [4], в то время как структуры, полученные с разрешением 4,8 Å, для комплексов типа LH1 [5] позволяют анализировать лишь общие детали. Согласно результатам [5], комплекс LH1 состоит из 15 или 16 субъединиц, т.е. пар  $\alpha$ - и  $\beta$ -полипептидных спиралей, между которыми заключены димеры молекул бактериохлорофилла (BChl-a).

Интерес к структуре комплекса LH1 пурпурных бактерий вызван особенностями свойств фотосинтетической термофильной бактерии *Thermochromatium tepidum* [6], которая может выдерживать экстремально высокие температуры вплоть до 58°C. Выделенный вместе с реакционным центром (RC) светособирающий комплекс LH1 также оказался достаточно термостабильным [7]. Спектральные исследования LH1-RC показали, что этот комплекс характеризуется

необычным красным сдвигом полосы поглощения перехода Q<sub>y</sub> BChl-a от типичных значений 885 нм до 915 нм [7–9]. Было показано, что и повышенная термостабильность, и наличие длинноволновой полосы поглощения при 915 нм полностью зависят от присутствия ионов кальция в комплексе [10, 11], причем на каждую субъединицу комплекса LH1 приходится один ион Ca<sup>2+</sup>.

Поскольку трехмерная атомарная структура  $\alpha$ -,  $\beta$ -полипептидов с включенными димерами бактериохлорофилла для комплекса LH1 из *Thermochromatium tepidum* экспериментально не известна, то в работе [9] была предпринята попытка восстановить структуру субъединицы по шаблону методами молекулярного моделирования на основе процедур SWISS-MODEL и MODELER. Для этого известная первичная последовательность аминокислотных остатков  $\alpha$ -,  $\beta$ -полипептидов LH1 из *Thermochromatium tepidum* [7] была выравнена по последовательностям  $\alpha$ -,  $\beta$ -полипептидов комплекса LH2 из *Rhodopseudomonas acidophila* [2] с известной кристаллографической структурой. По результатам анализа построенной модели было высказано предположение, что ионы Ca<sup>2+</sup> связываются на C-конце  $\alpha$ -спирали [9].

Последнее утверждение не свободно от недостатков. Предполагаемое в работе [9] место связывания Ca<sup>2+</sup> находится на расстоянии более 22 Å от ближайшего центра порфиринового кольца бактериохлорофилла, и трудно ожидать при столь удаленном возмущении существенного сдвига в 30 нм для полосы поглощения BChl. Кроме того, не ясно, почему пред-

\*Народный университет Китая, Пекин; e-mail: jpzhang@chem.ruc.edu.cn.

34

**α-часть ...LYKIWLILDPRRVLVSIVAFQIVLGLLIHMIVLSTDLNWLDDNIPVSYQAL...****Mg<sup>2+</sup>****Mg<sup>2+</sup>****β-часть****...QSMYAWFGLVVIAHLLAWLYRPWL...**

36

Рис. 1. Структура субъединицы комплекса LH1 из *Thermochromatium tepidum*

полагаемое место связывания иона металла (в основном, посредством заряженных аминокислотных остатков Asp) специфично по кальцию – любой ион металла ( $\text{Na}^+$ ,  $\text{Mg}^{2+}$ ), рассматриваемый в экспериментальных работах [7–11], должен также легко связываться на данном сайте и также оказывать влияние на спектр димера бактериохлорофилла, однако этого не наблюдается.

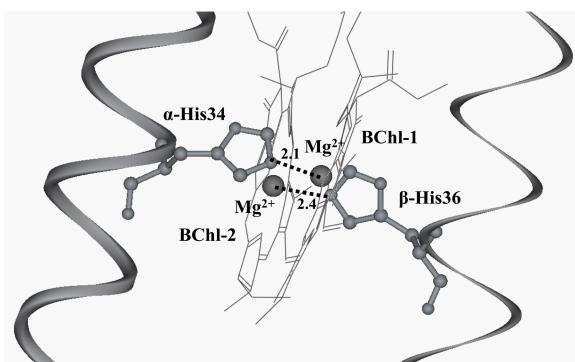
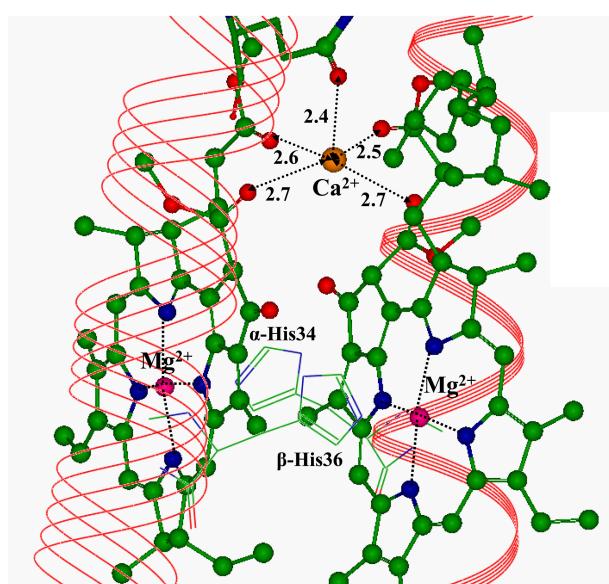
В данной работе мы предлагаем другую модель трехмерной структуры субъединицы комплекса LH1 из *Thermochromatium tepidum* и другое место локализации ионов кальция в данной структуре.

На рис. 1 схематично показана структура моделируемой субъединицы. Аминокислотный состав  $\alpha$ - и  $\beta$ -полипептидов записан по данным первичных последовательностей, приведенным в работе [2]. Аминокислотные остатки His по позиции 34 в  $\alpha$ -пептиде и 36 в  $\beta$ -пептиде координируют через атомы  $\text{N}_{\epsilon}$  ионы магния, располагающиеся в центрах порфириновых колец молекул бактериохлорофилла.

В качестве шаблона мы использовали структуру соответствующего фрагмента, включающего  $\alpha$ - и  $\beta$ -полипептиды, димер BChl-a, еще одну молекулу BChl-a и молекулу каротиноида, из комплекса LH2 бактерии *Rhodopseudomonas acidophila* [3], приведенную в базе данных белковых структур с кодом PDBid: 2FKW. Далее структурные фрагменты были выравнены по позициям остатков His в обоих полипептидах. Замена каждого аминокислотного остатка была проведена вручную в обе стороны от позиции выравнивания так, чтобы, сохранив форму спиралей, восстановить состав, показанный на рис. 1. На каждом шаге точечных мутаций проводилась частичная оптимизация геометрических параметров методами молекулярной механики с отслеживанием сеток водородных связей. На рис. 2 изображен фрагмент модельной системы в окрестности ключевых аминокислотных остатков  $\alpha$ -His34 и  $\beta$ -His36. Атомы азота  $\text{N}_{\epsilon}$  остатков гистидина связаны координационными связями с расстояниями 2,1 и 2,4 Å с магниевыми центрами порфириновых колец молекул бактериохлорофилла, причем остаток  $\alpha$ -His34 связан с молекулой BChl-a,

ближайшей к  $\beta$ -спирале, а остаток  $\beta$ -His36 – с молекулой BChl-a, ближайшей к  $\alpha$ -спирале.

Важным результатом, полученным из анализа построенной модельной трехмерной системы, является наличие подходящей полости для иона кальция в непосредственной близости от молекул бактериохлоро-

Рис. 2. Фрагмент структуры субъединицы комплекса LH1 из *Thermochromatium tepidum*. Для наглядности показаны только тяжелые атомы (расстояния указаны в ангстремах)Рис. 3. Предполагаемое место связывания иона кальция в структуре субъединицы комплекса LH1 из *Thermochromatium tepidum*. Для наглядности показаны только тяжелые атомы (расстояния указаны в ангстремах)

филла (рис. 3). Ион металла может быть координирован четырьмя кислородными атомами карбонильных групп молекул BChl-a, а пятую координационную связь предоставляет атом кислорода карбонильной группы остатка  $\alpha$ -Gln26 одной из полипептидных спиралей. На рис. 3 показаны примерные расстояния от предполагаемой позиции иона  $\text{Ca}^{2+}$  до координирующих его атомов кислорода. Известно, что координационная сфера кальция принципиально может содержать пять лигандов [12], в отличие от магния или натрия. Близкое расположение иона металла к хромофорным молекулам вполне может приводить к заметному сдвигу в положении полосы поглощения. Предварительные оценки методами квантовой химии согласуются с направлением этого сдвига в сторону

более длинных волн. Данная позиция иона металла равно отстоит от обеих полипептидных спиралей и вполне может объяснять возрастание термостабильности комплекса при связывании кальция.

Для подтверждения данных результатов моделирования необходимо выполнить дополнительные расчеты структурных характеристик модельного комплекса методами молекулярной динамики, в частности, следя за работе [13], а также более дорогостоящие расчеты полос в оптических спектрах поглощения методами квантовой химии и комбинированными методами квантовой и молекулярной механики. Более отдаленные перспективы связаны с симуляцией процессов переноса энергии при возбуждении светособирающего комплекса [14].

Работа выполнена при поддержке РФФИ (проект № 08-03-92203-ГФЕН-а).

#### СПИСОК ЛИТЕРАТУРЫ

1. McDermott G., Prince S.M., Freer A.A. et al. // Nature. 1995. **374**. P. 517.
2. Papiz M. Z., Prince S. M., Howard T., et al. // J. Mol. Biol. 2003. **326**. P. 1523.
3. Cherezov V., Clogston J., Papiz M.Z., Caffrey M. // J. Mol. Biol. 2006. **357**. P. 1605.
4. Koepke J., Hu X., Muenke C. et al. // Structure. 1996. **4**. P. 581.
5. Roszak A.W., Howard T.D., Southhal J., et al. // Science. 2003. **302**. P. 1969.
6. Madigan M. T. // Science. 1984. **225**. P. 313.
7. Suzuki H., Hirano Y., Kimura Y. et al. // Biochim. Biophys. Acta. 2007. **1767**. P. 1057.
8. Ma F., Kimura Y., Zhao X.-H. et al. // Biophys. J. 2008. **95**. P. 3349.
9. Ma F., Kimura Y., Yu L.-J., et al. // FEBS J. 2009. **276**. P. 1739.
10. Kimura Y., Hirano Y., Yu L.-J. et al. // J. Biol. Chem. 2008. **283**. P. 13867.
11. Kimura Y., Yu L.-J., Hirano Y. et al. // J. Biol. Chem. 2009. **284**. P. 93.
12. Vysotski E.S., Lee J. // Acc. Chem. Rev. 2004. **37**. P. 405.
13. Hu X., Schulten K. // Biophys. J. 1998. **75**. P. 683.
14. Белов А.С., Еремин В.В. // Вестн. Моск. ун-та. Сер.2. Химия. 2009. **50**. С. 219.

Поступила в редакцию 02.02.10

## MODELING CALCIUM BINDING AT THE LIGHT HARVESTING COMPLEX OF THE BACTERIAL PHOTOSYNTHETIC CENTER OF *Thermochromatium tepidum*

B.L. Grigorenko, A.V. Nemukhin, J.-P. Zhang, P. Wang

(Division of Physical Chemistry)

By using the sequence of amino acid residues of the  $\alpha$ - and  $\beta$ - polypeptide helices from the light harvesting complex LH1 of the bacterial photosynthetic center of *Thermochromatium tepidum* the three-dimensional structural model of the subunit was constructed and the specific binding site of calcium ions was proposed.

**Key words:** photosynthesis, light harvesting complexes, three dimensional polypeptide models, molecular mechanics.

**Сведения об авторах:** Григоренко Белла Людвиговна – ст. науч. сотр. лаборатории химической кибернетики кафедры физической химии химического факультета МГУ, докт. физ.-матем. наук (bell\_grig@yahoo.com); Немухин Александр Владимирович – профессор кафедры физической химии химического факультета МГУ, лаборатория химической кибернетики; докт. хим. наук (anemukhin@yahoo.com); Жан Жиан-Пинг (Zhang Jian-Ping) – профессор химического факультета Народного университета Китая (jpzhang@chem.ruc.edu.cn); Ванг Пэн (Wang Peng) – профессор химического факультета Народного университета Китая (wpeng@chem.ruc.edu.cn).