



БИООРГАНИЧЕСКАЯ ХИМИЯ

том 14 * № 3 * 1988

УДК 547.382.3.057 : 577.412.854

СИНТЕЗ И СВОЙСТВА С13-ЗАМЕЩЕННЫХ РЕТИНАЛЕЙ

Еремин С. В., Мицнер Б. И., Даншина С. В.*,
Хитрина Л. В.**.

Московский институт тонкой химической технологии им. М. В. Ломоносова;

* Институт биологической физики Академии наук СССР, Пущино;

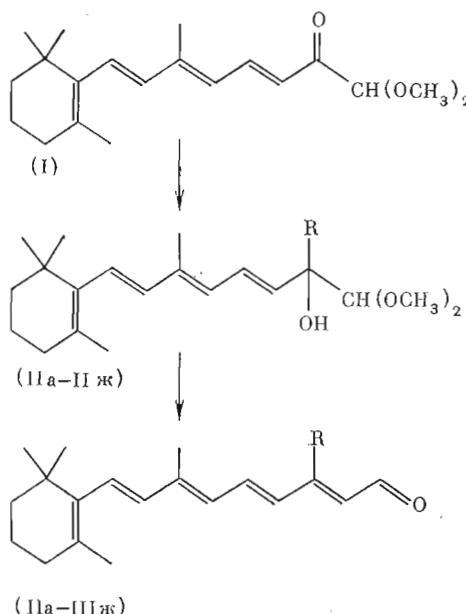
** Межфакультетская проблемная научно-исследовательская лаборатория
молекулярной биологии и биоорганической химии им. А. Н. Белозерского
Московского государственного университета им. М. В. Ломоносова

Известно, что светозависимый транспорт протонов бактериородопсином в составе пурпурных мембран *Halobacterium halobium* сопряжен с 13-транс- \rightleftharpoons 13-цис-изомеризацией полиеновой цепи его хромофорной группы — протонированного альдимина ретиналя с ε-аминогруппой Lys²¹⁶ [1]. Для зондирования белкового окружения в районе C13=C14-связи представляется важным изучить взаимодействие бактериородопсина с аналогами ретиналя, которые имеют отличный от метильной группы заместитель при C13-атоме полиеновой цепи молекулы. Известно, что удаление этой группы практически не сказывается на значении максимума поглощения соответствующего апапога бактериородопсина (таблица), который, однако, становится неспособным к эффективному транспорту протонов [2,3]. Этот факт можно объяснить либо специфическим белковым окружением H₃C-группы при C13-атоме, либо тем, что она способствует транс- \rightleftharpoons цис-изомеризации, смещающая равновесие между соответствующими формами. Установлено, что 13-этил- и 13-пропилзамещенные ретинали также образуют при взаимодействии с бактериородопсином пигменты с максимумами поглощения, близкими к нативному ретинолиденпротеиду [4], однако исследование их функциональных свойств не проводилось.

Спектральные свойства аналогов ретиналя и хромопротеинов на основе бактериородопсина

Соединение	R	$\lambda_{\text{макс.}}$, нм		Литература
		альдегид	пигмент	
IIIа	C[² H] ₃	381	567	
IIIб	C ₂ H ₅ CH ₃ (CH ₂) ₂	383 384	561 555	[4]
IIIв	(CH ₃) ₂ CH	373	550	
IIIг	CH ₃ (CH ₂) ₃	383	540	
IIIд		387	572	
IIIе		391	587	
IIIж	H	378	565	[2, 3]

Для получения структурных аналогов ретиналя, модифицированных по C13-положению, нами предлагается путь, ключевая стадия которого заключается в конденсации кетоацетала (I) с соответствующими реактивами Гриньара (схема). Реакцию проводили с избытком магнийорганического соединения при 0° С в среде эфира. После разложения реакционной смеси насыщенным раствором NH₄Cl вещество экстрагировали эфиrom, сушили Na₂SO₄ и растворитель удаляли. Полученные оксиацетали (IIa)—(IIe) подвергали дегидратации в кипящем ацетоне при катализе HBr. Целевые полиенали (IIIa—e) выделяли препаративной ВЭЖХ. Таким образом, были синтезированы 13-тридейтерометил-, 13-этил-, 13-бутил-, 13-изопропил-, 13-фенил- и 13-нафтилпроизводные ретиналя (IIIa)—(IIIe) (таблица).



Было установлено, что увеличение числа H₃C-групп у α -атома углерода в реагентах Гриньара, содержащих алифатические заместители, приводит к увеличению доли продукта 1,4-присоединения. Так, при использовании изопропилмагнийхлорида она составляет 70—80%, а *трет*-бутилмагнийхлорид атакует исключительно C11-атом молекулы кетоацетала (I).

13-Дезметилретиналь (IIIж) синтезировали восстановлением кетогруппы соединения (I) боргидридом натрия и последующим элиминированием воды. Структура всех полиеналей (IIIa)—(IIIж) была подтверждена данными УФ-, ИК-, ¹H-ЯМР- и масс-спектров.

Все синтезированные альдегиды (IIIa)—(IIIж) были тестированы далее в реакции с бактериоопсином. Поскольку все полиенали (IIIa)—(IIIж) образуют с бактериоопсином искусственные пигменты, положение максимумов поглощения которых позволяет говорить о ковалентном связывании между аналогами ретиналя и апобелком, следует признать существование объемной полости в белковом окружении H₃C-группы при C13-атоме хромофорной группы бактериородопсина.

Результаты исследования протонпереносящей функции полученных аналогов бактериородопсина на основе альдегидов (IIIб, IIIв, IIIд, IIIж) свидетельствовали о сохранении у этих хромопротеидов фотоцикла с M-интермедиатом [5, 6]. Не обнаружено принципиальных изменений механизма протонного транспорта, хотя его эффективность снижена в ряду: ж < д ≈ в ~ б ≈ бактериородопсин. Снижение в 30 раз скорости H⁺-переноса, отмеченное в статье [2], для пигmenta, полученного из 13-дезметилретиналя (IIIж), обусловлено замедлением его фотоцикла из-за существенного увеличения доли 13-*cis*-изомера в хромофорном центре.

пигмента. У искусственных хромопротеидов, полученных из 13-этил- и 13-изопропилретиналей (IIIб, в), процесс 13-цик- \rightleftharpoons 13-транс-изомеризации также отличается от нативного бактериородопсина.

ЛИТЕРАТУРА

1. Балашов С. П., Литвин Ф. Ф. // Фотохимические превращения бактериородопсина. М.: Изд-во МГУ, 1985. С. 3—30.
2. Gartner W., Towner P., Hopf H., Oesterhelt D. // Biochemistry. 1983. V. 22. № 1. Р. 2637—2644.
3. Muradip-Szweykowski M., Broek A. D., Lugtenburg J., van der Bend R. L., van Dijck P. W. M. // Rec. trav. chim. 1983. V. 102. № 1. Р. 42—46.
4. Schimz A., Sperling W., Ermann P., Bestmann H. J., Hilderbrand E. // Photochem. and Photobiol. 1983. V. 38. № 4. Р. 417—423.
5. Хитрина Л. В., Даншина С. В., Драчев А. Л., Драчев Л. А., Каулен А. Д., Лазарова Ц. Р., Зорина В. В. // Тез. докл. международной конф. «Ретинальсодержащие белки». Иркутск: АН СССР — FEBS, 1986. С. 81.
6. Skulachev V. P., Drachev L. A., Kaulen A. D., Khitrina L. V., Zorina V. V., Danshina S. V. // Proc. of the Symposium of light-sensitive proteins. The Netherlands: VNUScience Press. 1987.

Поступило в редакцию
19.VI.1987

SYNTHESIS AND PROPERTIES OF C12-SUBSTITUTED RETINALS

EREMIN S. V., MITSHER B. I., DANSHINA S. V.*; KHITRINA L. V.**

M. V. Lomonosov Institute of Fine Chemical Technology, Moscow;

* Institute of Biological Physics, Academy of Sciences
of the USSR, Pushchino, Moscow Region;

** A. N. Belozersky Laboratory of Molecular Biology
and Bioorganic Chemistry, M. V. Lomonosov State University,
Moscow

Several analogues of *all-trans*-retinal were synthesised, containing, instead of CH₃-group at C13, the following substituents: H, C[²H]₃, C₂H₅, *iso*-C₃H₇, C₄H₉, C₆H₅ or α -C₁₀H₈. The compounds synthesised on coupling with bacterioopsin gave artificial chromoproteins, which retained the ability to participate in the cycle of photochemical transformations and H⁺-transport.