



# БИООРГАНИЧЕСКАЯ ХИМИЯ

том 12 \* № 4 \* 1986

УДК 577.152.199.1.02

## ГИДРОКСИЛИРОВАНИЕ СТЕРОИДОВ В ДИФЕРМЕНТНОЙ СИСТЕМЕ, СОСТОЯЩЕЙ ИЗ ЦИТОХРОМА P-450 И ИММОБИЛИЗОВАННОГО АДРЕНОДОКСИНА

*Беспалов И. А., Лис Л. Г., Красовская Л. Н.\*,  
Марцев С. П.*

*Институт биоорганической химии Академии наук БССР, Минск;*

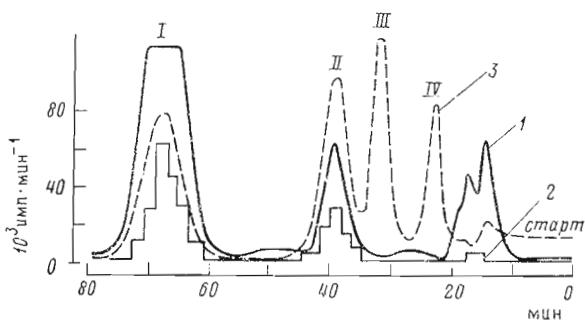
*\*Институт физики Академии наук БССР, Минск*

Ранее нами экспериментально была показана диссоциация цитохрома P-450 и адренодоксингидроксилазы при функционировании мультиферментной системы гидроксилирования стероидов с участием иммобилизованного адренодоксина [1]. Система включала в себя полный набор ферментов митохондриального гидроксилирования стероидов: электронтранспортные белки — NADPH-зависимую редуктазу адренодоксина и иммобилизованный адренодоксин, а также субстратспецифичные цитохромы P-450. В данной модельной системе диссоциация каталитически активных белковых комплексов скоррелирована с процессом гидроксилирования стероидов. Однако вопрос о функциональном значении диссоциации белковых комплексов при электронном транспорте в мультиферментных стероидгидроксилирующих системах остается открытым: одна из гипотез [2, 3] рассматривает диссоциацию как основной процесс, обеспечивающий транспорт электронов и гидроксилирование стероидов, другая (гипотеза прочно связанных триферментных комплексов) [4—6] считает диссоциацию белковых комплексов побочным процессом.

В данной работе исследованы модельные стероидгидроксилирующие системы, гидроксилирование в которых может происходить по единственному механизму — диссоциации и реассоциации диферментных комплексов цитохрома P-450 и иммобилизованного адренодоксина. Катализическая активность таких систем доказывает функциональную значимость диссоциации и возможность существования механизма гидроксилирования, основанного на диссоциации электронтранспортных белковых комплексов.

В работе использованы гомогенные белки системы гидроксилирования холестерина (цитохром P-450 (C)) и 11 $\beta$ -гидроксилирования стероидов (цитохром P-450 (11 $\beta$ )), выделенные из митохондрий надпочечных желез быка с помощью описанных ранее методов [5, 7], а также адренодоксин, иммобилизованный на CNBr-активированной сефарозе 4B [5]. Поскольку адренодоксин является одноэлектронным восстановителем цитохрома P-450, для введения одной оксигруппы в молекулу субстрата требуется два акта восстановления цитохрома разными молекулами адренодоксина и, следовательно, диссоциация диферментного комплекса является функционально необходимым событием.

Общая схема экспериментов включала в себя следующие операции. Адренодоксин-сефарозу промывали для создания анаэробных условий 0,02 М натрий-фосфатным буфером, pH 7,4 (буфер A), через который предварительно пропускали гелий для полного удаления растворенного кислорода [8]. Иммобилизованный адренодоксин восстанавливали в анаэробных условиях дитионитом натрия и продукты деградации дитионита удаляли промывкой адренодоксин-сефарозы бескислородным буфером. Полноту удаления продуктов распада дитионита и восстановления адренодоксина контролировали спектрофотометрически. Данные условия исключа-



ВЭЖХ продукта гидроксилирования 11-дезоксикортикостерона в дифферментной системе. Контроль по поглощению ( $\lambda_{240}$ ) (1, 3) и по радиоактивности (2). Кривая 3 — разделение стандартной смеси 11-дезоксикортикостерона (I), кортикостерона (II) и их 18-гидроксипроизводных (соответственно III и IV). Условия разделения: хроматограф ХЖ-1305 (СССР), колонка  $0,5 \times 230$  мм, сорбент Lichrosorb RP-18<sub>s</sub> (10 мкм). Элюент — ацетонитрил — метанол — вода (22 : 28 : 50), скорость элюции 1,0 мл/ч

ют инактивацию цитохрома P-450 продуктами распада дитионита. Ферментативную реакцию запускали внесением в суспензию с восстановленным иммобилизованным адренодоксином цитохрома P-450, субстрата (11-дезоксикортикостерона либо холестерина) и поддерживали аэрацией, достигаемой пробульживанием воздуха через реакционную смесь в течение 15 мин. В этих условиях происходило постепенное реокисление адренодоксина в результате двух процессов: восстановления цитохрома P-450 и автоокисления ферредоксина кислородом (последний процесс является доминирующим и обуславливает не менее чем на 90% реокисление адренодоксина). Стероиды, экстрагированные из реакционной среды этилацетатом, идентифицировали и количественно определяли по методу [7] для кортикостерона либо по методу [9] для прогненолона.

Реакцию 11 $\beta$ -гидроксилирования 11-дезоксикортикостерона проводили в среде, содержащей 370 нмоль иммобилизованного адренодоксина (1 мл адренодоксин-сфарозы), 0,9 мКМ цитохром P-450(11 $\beta$ ), 50 мКМ 11-дезокси-[1 $\alpha$ , 2 $\alpha$ (n)<sup>3</sup>H]кортикостерон (24 мКи/мкмоль), 0,01% твина 20 в конечном объеме 3 мл буфера А. В ходе реакции происходила стереоспецифическая трансформация 11-дезоксикортикостерона в кортикостерон с выходом основного продукта 9,4% (определен после вычета процента трансформации стероида в «нулевой» пробе, не содержащей цитохрома P-450). Структура образованного радиоактивного продукта реакции доказана тремя способами: 1) методом двумерной ТСХ по стандарту кортикостерона [7]; 2) методом ВЭЖХ (рисунок); 3) с помощью масс-спектрометрии.

Анализ масс-спектров продукта реакции и заведомого образца кортикостерона (Varian MAT-311, 70 эВ, 145°С) показывает, что характер фрагментации и соотношение интенсивности пиков в обоих случаях полностью совпадают. Кроме того, нами изучен характер фрагментации продукта реакции, модифицированного метилгидроксиламином согласно методике [10], и кортикостерона, модифицированного тем же способом, в режиме высокого разрешения. Существенное увеличение стабильности стероида и возросшая вследствие этого интенсивность пика молекулярного иона позволяют с высокой точностью определить значение  $m/z$  молекулярного иона, составляющее 404,2651 (расчетное значение на основании элементарного состава  $C_{23}H_{33}N_2O_4$  — 404,2675). Эти результаты позволяют однозначно идентифицировать продукт ферментативной реакции как кортикостерон.

Аналогичная схема эксперимента использована для реконструкции системы гидроксилирования холестерина с отцеплением его боковой цепи. Инкубация в течение 15 мин цитохрома P-450 (С) (1,2 мКМ) в присутствии восстановленного иммобилизованного адренодоксина (1,26 мкмоль), [1 $\alpha$ , 2 $\alpha$ (n)<sup>3</sup>H]холестерина (18,8 мКМ, 312 мКи/мкмоль) и твина 80 (0,08%) в 8,5 мл буфера А приводит к появлению специфического продукта реакции — прогненолона. Выход прогненолона после вычета радиоактивно-

сти в «нулевой» пробе составил 4,3 %. Продукт реакции идентифицирован как прогненолон методами двумерной ТСХ и ВЭЖХ.

Стереоспецифическое гидроксилирование природных субстратов — 11-дезоксикортикоэстера и холестерина в предлагаемой дифферментной системе позволяет утверждать, что эта модельная система, действующая по механизму диссоциации и реассоциации комплекса цитохром—адренодоксин, воспроизводит продукты ферментативного акта нативной системы. Гидроксилирование стероидов в данной модельной системе не связано с участием побочных продуктов катализического акта, содержащих активированные формы кислорода — супероксида  $O_2^-$  и  $H_2O_2$ . Это показано в экспериментах с использованием ферментативных гасителей радикалов — супероксиддисмутазы (Sigma, США) и каталазы (Serva, ФРГ), которые не ингибировали реакции 11 $\beta$ -гидроксилирования 11-дезоксикортикоэстера. Единственным объяснением катализической активности дифферментной системы остается гидроксилирование стероидов в активном центре цитохрома Р-450 при последовательном восстановлении гемопротеина разными молекулами адренодоксина.

Предложенная нами дифферментная система гидроксилирования стероидов представляет собой модель, экспериментально доказывающую функциональную значимость диссоциации белковых электронтранспортных комплексов с участием адренодоксина и цитохрома Р-450 для гидроксилирования стероидных субстратов. В исследованной экспериментальной системе такой механизм белок-белковых взаимодействий является единственным возможным. В других модельных системах, а также в митохондриальной системе *in vivo* механизм взаимодействия белков в процессе стероидогенного транспорта электронов может быть более сложным и включать кроме диссоциирующего дифферментного комплекса цитохром—адренодоксин другие катализически активные ассоциаты, в том числе триферментные комплексы, катализическое проявление которых показано в работе [11].

Кроме того, следует отметить, что в исследованной дифферментной системе выход гидроксилированного стероида достигает 5 моль на 1 моль цитохрома Р-450. Таким образом, в данной работе впервые показана возможность функционирования стероидгидроксилирующей дифферментной системы с многократным циклическим превращением цитохрома Р-450 по схеме, совпадающей со схемой его реакционного цикла в полной по ферментному составу системе [12].

## ЛИТЕРАТУРА

1. Беспалов И. А., Марцев С. П., Чашин В. Л., Ахрем А. А. Тез. докл. III Советско-швейцарского симпозиума «Биологические мембранны. Структура и функции». Ташкент, 1983, с. 122.
2. Seybert D. W., Lambeth D. J., Kamin H. J. Biol. Chem., 1978, v. 253, № 23, p. 8355—8358.
3. Hanukoglu J., Jeckoate C. R. J. Biol. Chem., 1980, v. 285, № 7, p. 3057—3061.
4. Kido T., Kimura T. J. Biol. Chem., 1979, v. 254, № 23, p. 11806—11815.
5. Akhrem A. A., Lapko V. N., Lapko A. G., Shkumatov V. M., Chashchin V. L. Acta biol. et med. Germ., 1979, v. 38, № 2—3, p. 257—273.
6. Радюк В. Г., Шкуматов В. М., Чашин В. Л., Ахрем А. А. Биохимия, 1983, т. 48, № 3, с. 454—463.
7. Марцев С. П., Чашин В. Л., Ахрем А. А. Биохимия, 1982, т. 47, № 7, с. 1070—1083.
8. Snyder L. R. J. Chromatogr. Science, 1983, v. 21, № 2, p. 65—69.
9. Takikawa O., Gomi T., Suhara K., Itagaki E., Takemori S., Katagiri M. Arch. Biochem. and Biophys., 1978, v. 190, № 1, p. 300—306.
10. Chu M., Vlick S. J. Biol. Chem., 1982, v. 257, № 5, p. 2218—2224.
11. Усанов С. А., Турко И. В., Чашин В. Л., Ахрем А. А. Докл. АН СССР, 1985, т. 280, № 6, с. 1487—1491.
12. Метелица Д. И. Активация кислорода ферментными системами. М.: Наука, 1980. 256 с.

Поступило в редакцию  
5.VII.1985

STEROID HYDROXYLATION IN A DIENZYME SYSTEM CONSISTING  
OF CYTOCHROME P-450 AND IMMOBILIZED ADRENODOXIN

BESPALOV I. A., LISS L. G., KRASOVSKAYA L. I. \*, MARTSEV S. P.

*Institute of Bioorganic Chemistry and \* Institute of Physics,  
Academy of Sciences of the Byelorussian SSR, Minsk*

Experimental systems for the hydroxylation of steroids (11-deoxycorticosterone and cholesterol) with reduced electron transfer chain, in which flavoprotein was omitted, were investigated. Incubation of chemically reduced immobilized adrenodoxin either with cytochrome P-450<sub>11β</sub> or cytochrome P-450<sub>sec</sub> in the presence of substrate of hydroxylation and oxygen yields the specific reaction products, corticosterone or pregnenolone. The catalytic activity of the experimental dienzyme systems proves the possibility of the steroid hydroxylation mechanism based exclusively on dissociation and reassociation of the electron transporting protein complexes.

Технический редактор Е. С. Кузьмишикина

Сдано в набор 20.01.86      Подписано к печати 05.03.86      Т-00254      Формат бумаги 70×108<sup>1/16</sup>  
Высокая печать      Усл. печ. л. 12,6      Усл. кр.-отт. 11,6 тыс.      Уч.-изд. л. 13,4      Бум. л. 4,5  
Тираж 908 экз.      Зак. 2191

Ордена Трудового Красного Знамени издательство «Наука»,  
103717 ГСП, Москва, К-62, Подсосенский пер., 21  
2-я типография издательства «Наука», 121099, Москва, Г-99, Шубинский пер., 6