



# БИООРГАНИЧЕСКАЯ ХИМИЯ

том 11 \* № 1 \* 1985

УДК 577.152.199.4'134 : 577.112.4 : 543.544

## ЛОКАЛИЗАЦИЯ АДРЕНОДОКСИНСВЯЗЫВАЮЩЕГО ФРАГМЕНТА ХОЛЕСТЕРИНГИДРОКСИЛИРУЮЩЕГО ЦИТОХРОМА Р-450 ИЗ МИТОХОНДРИЙ КОРЫ НАДПОЧЕЧНИКОВ

Чащин В. Л., Турко И. В., Ахрем А. А., Усанов С. А.

Институт биоорганической химии Академии наук БССР, Минск

Холестерингидроксилазная система митохондрий коры надпочечников включает в себя три белка: адренодоксинпредуктазу, адренодоксин и цитохром Р-450 [1]. Для понимания механизма электронного транспорта в процессе гидроксилирования и выяснения молекулярной организации системы в митохондриальной мембране большое значение имеют данные о расположении на молекуле цитохрома Р-450 каталитического центра и «площадки» для связывания адренодоксина. Ранее [2] методом ограниченного протеолиза было показано, что молекула цитохрома Р-450 состоит из двух структурных фрагментов — F<sub>1</sub> (27 000 Да) и F<sub>2</sub> (22 000 Да), — и установлено, что каталитический центр, содержащий протогем IX, локализован во фрагменте F<sub>1</sub>, который представляет собой N-концевую часть полипептидной цепи гемопротеида [3].

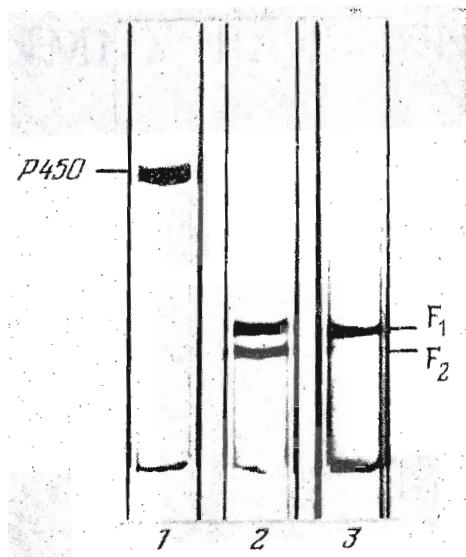
Целью настоящей работы явилась локализация фрагмента цитохрома Р-450, ответственного за взаимодействие с адренодоксином. Для решения этой задачи необходимо было сорбировать цитохром Р-450 за счет биоспецифического сродства на иммобилизованном адренодоксине и затем, используя бифункциональные реагенты, сшить эти два белка. Последующая модификация до фрагментов F<sub>1</sub> и F<sub>2</sub> и их разделение должны были выявить адренодоксинсвязывающий фрагмент.

Поскольку ранее [4] было установлено, что цитохром Р-450, расщепленный до фрагментов F<sub>1</sub> и F<sub>2</sub>, сохраняет способность нативного гемопротеида взаимодействовать с адренодоксином, иммобилизованным на BrCN-сепарозе, с образованием функционально активного комплекса, в данной работе, чтобы избежать протеолиза иммобилизованного адренодоксина, цитохром Р-450 расщепляли протеиназой до фрагментов F<sub>1</sub> и F<sub>2</sub> перед взаимодействием с адренодоксин-сепарозой.

Цитохром Р-450, адренодоксинпредуктазу и адренодоксин выделяли как описано ранее [5].

Чтобы исключить нежелательные стерические эффекты, был использован адренодоксин, иммобилизованный на сепарозе через длинную спайсерную группу: сепароза — OCH<sub>2</sub>CH(OH)CH<sub>2</sub>NHCH<sub>2</sub>CH<sub>2</sub>NHC(О)CH<sub>2</sub>SCH<sub>2</sub>·CH<sub>2</sub>CH<sub>2</sub>C(NH)NH — адренодоксин.

Схема эксперимента состояла в следующем. Первоначально были заблокированы свободные SH-группы фрагмента F<sub>2</sub>, чтобы в последующем избежать побочных реакций по ним. Обработка цитохрома Р-450 (35 мкМ) в 50 мМ фосфатном буфере (рН 7,4) 35 мМ N-этцилмалеимидом в течение 60 мин позволила модифицировать все три SH-группы фрагмента F<sub>2</sub> [3]. Затем к такому белку добавляли 7-кратный мольный избыток N-сукиниimidил-3-(2-пиридинилдитио)пропионата и инкубировали 30 мин при 23°С [6]. Для удаления избытка реагента после окончания инкубации цитохром Р-450 наносили на колонку с сефадексом G-25, уравновешенным 50 мМ фосфатным буфером (рН 7,4), и элюировали тем же буфером. Число введенных 2-пиридинилдисульфидных групп, определенное по количеству высвободившегося 2-тиопиридона ( $\lambda_{\text{макс}} 343 \text{ нм}$ ,  $\varepsilon 8,08 \cdot 10^3 \text{ M}^{-1} \cdot \text{см}^{-1}$  [6]) после обработки модифицированного цитохрома Р-450 50 мМ дитиотреин-



Электрофорез в 12% полиакриламидном геле в присутствии додецилсульфата натрия цитохрома P-450 (1); цитохрома P-450, модифицированного трипсином до фрагментов F<sub>1</sub> и F<sub>2</sub> (2); фрагмента цитохрома P-450, взаимодействующего с адренодоксином (3)

том, составляет в данных условиях 3,28 (3) на молекулу гемопротеида. Далее цитохром P-450 обрабатывали 30 мин трипсином в соотношении цитохром P-450 — трипсин 50 : 1. Реакцию останавливали добавлением 3-кратного по отношению к трипсину избытка соевого ингибитора трипсина.

Так как у взятого в работу иммобилизованного адренодоксина не оказалось SH-группы, доступной для реакции с 2-пиридилилдисульфидными группами цитохрома P-450, адренодоксин-сефарозу обрабатывали 30 мин 10 mM метил-4-меркаптобутириимидатом [7], что позволило ввести 1,22 (1) SH-группу на молекулу адренодоксина. Число SH-групп определено по реакции с 4,4'-дипиридилилдисульфидом [6].

На заключительном этапе модифицированный трипсином цитохром P-450 биоспецифически сорбировался на предварительно тиолированную адренодоксин-сефарозу. Одновременно с этим должно было происходить образование ковалентной S—S-связи между адренодоксином и белком, биоспецифически с ним взаимодействующим. Подтверждением того, что был получен именно биоспецифически сшитый комплекс модифицированного до фрагментов цитохрома P-450 с адренодоксином, является сохранение цитохромом P-450 в данных условиях способности ферментативно восстанавливаться в присутствии стехиометрических количеств адренодоксин-редуктазы и NADPH.

Для удаления фрагмента, не соединенного с адренодоксином ковалентной связью, сорбент промывали 50 mM фосфатным буфером (рН 8,0) с 7 M гуанидинхлоридратом. Фрагмент цитохрома P-450, взаимодействующий с адренодоксином и ковалентно сшитый с ним, элюировали 5% 2-меркаптоэтанолом с 2% додецилсульфатом натрия. Полученный образец был подвергнут электрофорезу в полиакриламидном геле.

Анализ электрофореграмм (рисунок) показал, что исходный препарат цитохрома P-450, модифицированного трипсином, содержит эквимольные количества фрагментов F<sub>1</sub> и F<sub>2</sub>, тогда как образец, полученный после адренодоксин-сефарозы, содержит 92% фрагмента F<sub>1</sub> и только 8% фрагмента F<sub>2</sub>.

Таким образом, полученные результаты позволяют сделать вывод, что «площадка» связывания адренодоксина находится в N-концевом гемсодержащем фрагменте F<sub>1</sub> холестерингидроксилирующего цитохрома P-450.

Авторы приносят благодарность С. Н. Гилевичу за синтез адренодоксин-сефарозы, использованной в данной работе.

## ЛИТЕРАТУРА

1. Omura T., Sanders E., Estabrook R. W. Arch. Biochem. and Biophys., 1966, v. 117, № 3, p. 660–673.
2. Ахрем А. А., Васильевский В. И., Радюк В. Г., Шкуматов В. М., Чашин В. Л. Биоорган. химия, 1980, т. 6, № 2, р. 285–295.
3. Akhrem A. A., Vasilevsky V. I., Adamovich T. B., Lapko A. G., Schkumatov V. M., Chashchin V. L. In: Biochemistry, biophysics and regulation of cytochrome P-450/Eds Gustafsson J.-Å. et al. Amsterdam: Elsevier/North-Holland Biomedical Press, 1980, p. 57–64.
4. Ахрем А. А., Васильевский В. И., Радюк В. Г., Шкуматов В. М., Чашин В. Л. Биоорган. химия, 1980, т. 6, № 6, с. 892–900.
5. Ахрем А. А., Шкуматов В. М., Чашин В. Л. Биоорган. химия, 1977, т. 3, № 6, с. 780–786.
6. Carlsson J., Drevin H., Axén R. Biochem. J., 1978, v. 173, № 3, p. 723–737.
7. Sun T.-T., Bollen A., Kahan L., Traut R. R. Biochemistry, 1974, v. 13, № 11, p. 2334–2340.

Поступило в редакцию  
18.VI.1984

## LOCALIZATION OF ADRENODOXIN BINDING FRAGMENT OF CYTOCHROME P-450<sub>SCC</sub> FROM ADRENOCORTICAL MITOCHONDRIA

CHASHCHIN V. L., TURKO I. V., AKHREM A. A., USANOV S. A.

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

The interaction between cytochrome P-450<sub>SCC</sub> and adrenodoxin has been studied using cleavable cross-linking reagents and limited trypsinolysis. The data obtained indicate that the site responsible for adrenodoxin binding is located on the NH<sub>2</sub>-terminal fragment F<sub>t</sub> of cytochrome P-450<sub>SCC</sub>.