УДК 577.15.02

БИОХИМИЯ

## Л. М. РАЙХМАН, Э. П. БУЖИНСКИЙ, Ю. Ш. МОШКОВСКИЙ

## ПРИМЕНЕНИЕ ПАРАМАГНИТНЫХ ЗОНДОВ ДЛЯ ВЫЯВЛЕНИЯ КОНФОРМАЦИОННЫХ ИЗМЕНЕНИЙ В Na+, K+-ЗАВИСИМОЙ АТФазе

(Представлено академиком Н. М. Эмануэлем 14 V 1973)

В настоящее время считается установленным, что реакция гидролиза  $AT\Phi$  мембранной  $AT\Phi$ азой, активируемой ионами  $Na^+$  и  $K^+$  ( $Na^+$ ,  $K^+$ - $AT\Phi$ аза), включает две основных стадии: образование фосфорилированной формы фермента при участии ионов  $Na^+$  и ее последующее дефосфорилирование, катализируемое ионами  $K^+$  ( $^1$ ,  $^2$ ). Предполагается, что  $Na^+$ -зависимое фосфорилирование и  $K^+$ -зависимое дефосфорилирование сопровождается изменением конформации мембранных структур, содержащих фермент, которое и лежит в основе активного перемещения ионов

через мембрану (<sup>3</sup>, <sup>4</sup>).

В последние годы появились сообщения о возможности наблюдения конформационных изменений в препаратах Na<sup>+</sup>, K<sup>+</sup>-АТФазы с помощью кругового дихроизма и люминесцентных меток (<sup>5-7</sup>). Однако результаты, полученные этими методами, были недостаточно четкими и в ряде случаев оспаривались другими авторами (<sup>8</sup>). В данной работе для выявления конформационных переходов в препаратах Na<sup>+</sup>, K<sup>+</sup>-АТФазы мы применили метод гидрофобных парамагнитных (спиновых) зондов, связывающихся с неполярными участками мембран, преимущественно с их фосфолипидными компонентами (<sup>9</sup>, <sup>10</sup>). Спектры электронного парамагнитного резонанса (э.п.р.), содержащиеся в зонде иминоксильных групп, зависят от характера их молекулярного окружения, что позволяет обнаружить структурные изменения матрицы, с которой связан зонд.

Выделение препарата Na<sup>+</sup>, K<sup>+</sup>-АТФазы (из почек морской свинки) и определение его активности проводили по методу Поста (<sup>11</sup>). Na<sup>+</sup>, K<sup>+</sup>-АТФазная активность составляла 60—65 ед. (1 ед. = 1 ммол/мг·час) при специфичности (отношение Na<sup>+</sup>, K<sup>+</sup>-АТФазной к общей АТФазной активности) 80—85%. Парамагнитные зонды (п.з.) вводили в среду, содержащую препарат Na<sup>+</sup>, K<sup>+</sup>-АТФазы, в виде малых количеств этанольного раствора с таким расчетом, чтобы конечная концентрация п.з. в среде составляла 10<sup>-4</sup> М при содержании белка 10 мг/мл. После нескольких минут инкубации препарата Na<sup>+</sup>, K<sup>+</sup>-АТФазы с п.з. записывали спектры э.п.р. в «исходном состоянии» (т. е. в отсутствие АТФ и понов Na<sup>+</sup> и K<sup>+</sup>) и затем при последовательном добавлении АТФ + NaCl, т. е. в условиях образования фосфорилированного интермедиата, и KCl, катализирующего его дефосфорилирование. П.з. в концентрации 10<sup>-4</sup> М не влияли на Na<sup>+</sup>, K<sup>+</sup>-АТФазную активность.

Из нескольких испытанных зондов, содержащих одну (монорадикал) или две (бирадикал) иминоксильных группы, наибольшие изменения спектров э.п.р. под влиянием АТФ и ионов Na<sup>+</sup> и K<sup>+</sup> наблюдались в случае применения бирадикального парамагнитного зонда:

обозначаемого в дальнейшем как БПЗ-1. Параметром, характеризующим микровязкость среды, в которой находится бирадикал, является так называемая частота обмена v, определяемая из соотношения интенсивностей основных и промежуточных линий спектра (рис. 1), возникающих в результате электронного обмена между двумя иминоксильными группами

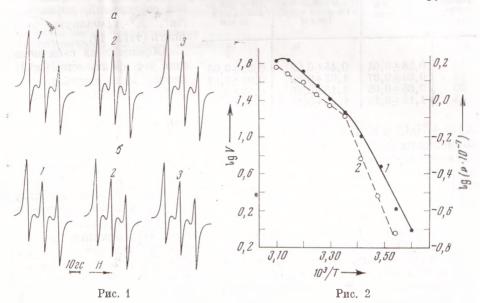


Рис. 1. Спектры э.п.р. БПЗ-1 в препарате Na+, K+-АТФазы. a — интактный препарат; b — препарат, обработанный оуабаином  $10^{-4}~M$ . l — исходное состояние, b — после добавления 2 мd АТФ и 150 мd NaCl, d — после добавления 20 мd KCl. Спектры сняты при температуре 22°

Рис. 2. Зависимость Na+, K+-АТФазной активности (V) и частоты обмена БПЗ-1 (v) в препарате Na+, K+-АТФазы от температуры в координатах Аррениуса. I-Na+, K+-АТФазная активность, 2- частота обмена БПЗ-1

 $(^{12})$ . Чем выше интенсивность промежуточных липий относительно основных, тем больше частота обмена  $\nu$  и тем меньше микровязкость среды, в которой содержится бирадикал.

При добавлении ATФ и NaCl, т. е. в условиях образования фосфорилированного интермедиата Na<sup>+</sup>, K<sup>+</sup>-ATФазы, наблюдается явно выражен-

ное возрастание интенсивности промежуточных линий относительно основных (рис. 1a), соответствующее увеличению параметра v на 70%. Последующее добавление КС1 частично обращает эти изменения.

Отсюда следует, что образование фосфорилированного интермедиата Na+, K+-ATФазы сопровождается определенными конформационными перестройками неполярных участков мембран, содержащих БПЗ-1, при которых Влияние CaCl<sub>2</sub>, парахлормеркурибензоата (ПХМБ) и олигомицина на Na<sup>+</sup>, K<sup>+</sup>-АТФазную активность и величину индуцируемого АТФ — NaCl и КСl паменения параметра v БПЗ-1

Hills Williams	Ингибирование, %			
Реагент		увеличение у, индуцирован- ное АТФ (2мМ) и NaCl (150 мМ)		
Distriction of the second				
CaCl <sub>2</sub> , 1 MM	68	71	73	
ПХМБ,	97	79	98	
$5 \cdot 10^{-4} M$				
Олигоми-	36	7	32	
цин, 20 μг на				
1 мг белка				

их микровязкость уменьшается. Эти конформационные изменения специфичны для Na<sup>+</sup>, K<sup>+</sup>-АТФазной активности, так как оуабаин, специфический ингибитор Na<sup>+</sup>, K<sup>+</sup>-АТФазы, блокирует влияние АТФ и ионов Na<sup>+</sup> и K<sup>+</sup>

Влияние  $AT\Phi + NaCl$  и KCl на частоту обмена  $\nu$  БПЗ-1 в препаратах  $Na^+$ ,  $K^+$ - $AT\Phi$ азы при разных температурах ( $\nu$ - $10^7$  сек $^{-1}$ )

Temne- pary- pa, °C	Исходное состояние	После добавления АТФ 2 мМ и NaCl 150 мМ	После добав- ления КСІ 20 мМ
15 22 30 38			$\begin{array}{c} 0,33\pm0,05\\ 0,80\pm0,07\\ 0,93\pm0,09\\ 1,20\pm0,12 \end{array}$

на частоту обмена БПЗ-1 (рис. 16). Конформационные переходы, индуцируемые АТФ и ионами Na<sup>+</sup> и K<sup>+</sup>, ингибируются также рядом других соединений, тормозящих Na<sup>+</sup>, K<sup>+</sup>-АТФазную активность (табл. 1).

Обращает на себя внимание тот факт, что CaCl<sub>2</sub> в равной мере ингибирует как Na<sup>+</sup>, K<sup>+</sup>-ATФазную активность, так и конформационные переходы, индуцируемые

 $AT\Phi + NaCl$  и KCl. В то же время в случае ПХМБ и олигомицина степень торможения  $Na^+$ ,  $K^+$ - $AT\Phi$ азной активности соответствует степени ингибирования конформационных изменений, индуцируемых KCl, тогда как влияние  $AT\Phi + NaCl$  на конформацию ингибируется в меньшей мере. Отсюда следует, что участки активного центра  $Na^+$ ,  $K^+$ - $AT\Phi$ азы, взаимодействующие с иопами  $Na^+$  и  $K^+$ , отличаются разной чувствительностью к ряду соединений и, возможно, пространственно отделены друг от друга.

Рассматривая влияние различных агентов на конформационные переходы в неполярных участках мембран  $\mathrm{Na^+}$ ,  $\mathrm{K^+}$ - $\mathrm{AT\Phi}$ азных препаратов, надо иметь в виду, что оказываемый ими эффект может быть связан не только с действием на активный центр фермента, но и с непосредственным влиянием на структурные компоненты мембран. Например, в основе ингибирующего действия  $\mathrm{CaCl_2}$  может лежать его способность эффективно связываться с мембранными фосфолипидами, уменьшая при этом их конформационную подвижность. Данный вопрос требует дальнейших исследований.

На рис. 2 представлена температурная зависимость  $Na^+$ ,  $K^+$ -А $T\Phi$ азной активности и величины v БПЗ-1 в координатах Аррениуса. При 25° наблюдается хорошо выраженный излом аррениусовской зависимости параметра v. Такой эффект может быть обусловлен фазовым переходом в неполярных областях мембран типа «плавления» их жидко-кристаллических структур ( $^{13}$ ,  $^{14}$ ). Примерно в этом же температурном интервале наблюдается изгиб аррениусовской зависимости для  $Na^+$ ,  $K^+$ -А $T\Phi$ азной активности.

Представляет интерес также и тот факт, что относительные изменения параметра  $\nu$  под влиянием  $AT\Phi + NaCl$  и KCl существенно зависят от температуры (табл. 2). Наиболее резкий эффект наблюдается при 20-22°. При  $30^{\circ}$  влияние ATФ и ионов Na<sup>+</sup> и  $\hat{K}^{+}$  уже проявляется слабее, а при  $38^{\circ}$  — статистически недостоверно. При  $15^{\circ}$  изменения  $\nu$  также менее выражены, чем при 22°. Обсуждая эти данные, нужно учитывать, что количество молекул зонда, статистически распределенных в неполярных участках Na+, K+-АТФазного препарата, значительно превышает количество содержащихся в этом препарате активных центров Na+, K+-ATФaзы. Тот факт, что при изменении состояния последних (фосфорилирование или дефосфорилирование) удается все же наблюдать изменение спектров э.п.р. зондов, связан, по-видимому, с кооперативными свойствами мембран (13, 14), в силу которых изменение конформации небольших участков мембраны (в области активного центра Na+, K+-ATФазы) может индуцировать структурные перестройки в относительно больших участках («доменах»), прилегающих к активному центру. Величина такого домена, чувствительного к перестройкам в активном центре, должна уменьшаться с увеличением температуры, особенно резко снижаясь при переходе через точку, соответствующую «плавлению» жидко-кристаллической структуры мембранных фосфолипидов. При низкой температуре (15°) ответ зонда на конформационные перестройки в активном центре может быть уменьшен в результате частичного «замораживания» жидкокристаллической структуры.

Авторы благодарят А. А. Льва за интерес к теме данного псследования, полезные советы и критические замечания и Л. А. Пирузяна за по-

стоянное внимание к работе и обсуждение результатов.

Научно-исследовательский институт по биологическим испытаниям химических соединений Купавна, Московская обл.

Поступило 10 V 1973

Институт цитологии Академии наук СССР Ленинград

## ЦИТИРОВАННАЯ ЛИТЕРАТУРА

<sup>1</sup> R. W. Albers, Ann. Rev. Biochem., 36, 2, 727 (1967). <sup>2</sup> A. A. Lev, L. N. Pisareva, J. Membrane Biol., 2, 2, 108 (1970). <sup>3</sup> A. K. Sen, T. Tobin, R. L. Post, J. Biol. Chem., 224, 24, 6596 (1969). <sup>4</sup> B. К. Лишко, М. К. Малышева, Н. М. Полякова, Биохимия, 35, 3, 510 (1970). <sup>5</sup> G. E. Lindenmayer, A. Schwartz, Arch. Biochem. and Biophys., 140, 2, 371 (1970). <sup>6</sup> K. Nagai, G. E. Lindenmayer, A. Schwartz, ibid., 139, 252 (1970). <sup>7</sup> A. Yoda, Federat. Proc., 30, 3, 1169 (1971). <sup>8</sup> M. Mayer, Y. Avi-Dor, Isr. J. Med. Sci., 6, 6, 726 (1970). <sup>9</sup> H. M. McConnell, B. C. McFarland, Quart. Rev. Biophys., 3, 1, 91 (1970). <sup>10</sup> B. K. Кольтовер, Л. М. Райхмани др., ДАН, 197, № 1, 219 (1971). <sup>11</sup> R. L. Post, A. K. Sen, Methods in Enzymol., 10, 762 (1967). <sup>12</sup> M. Goldfield, Y. Hendel et al., Stud. Biophys., 20, 3, 161 (1970). <sup>13</sup> J. P. Changeau, J. Thiery et al., Proc. Nat. Acad. Sci. U.S.A., 57, 2, 335 (1965). <sup>14</sup> A. Аннаев, В. К. Кольтовер и др., Биофизика, 17, 2, 267 (1972).