

УДК 577.154

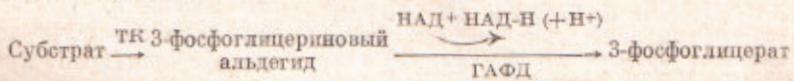
БИОХИМИЯ

Г. А. КОЧЕТОВ, Л. И. НИКИТУШКИНА, Н. И. ЧЕРНОВ
**КОМПЛЕКС ФУНКЦИОНАЛЬНО СВЯЗАННЫХ
ФЕРМЕНТОВ — ТРАНСКЕТОЛАЗЫ
И ГЛИЦЕРАЛЬДЕГИДФОСФАТДЕГИДРОГЕНАЗЫ**

(Представлено академиком С. Е. Севериным 9 III 1970)

В процессе выделения транскетолазы (TK) (КФ:2.2.1.1.) из пекарских дрожжей было замечено, что во всех препаратах фермента, на всех стадиях его очистки обнаруживаются значительные количества глицеральдегидфосфатдегидрогеназы (ГАФД) (КФ:1.2.1.12). И только лишь в результате многократного переосаждения из щелочного раствора сульфата аммония удавалось получить TK, практически свободную от ГАФД. Согласно известным физико-химическим свойствам этих ферментов (¹⁻⁵), они должны были легко разделиться в процессе хроматографирования на ДЭАЭ-целлюлозе (одна из стадий очистки TK) и тем более — при фракционировании сульфатом аммония. Поэтому нами было высказано предположение, что паряду со свободными формами TK и ГАФД в дрожжевом экстракте присутствует комплекс этих двух ферментов. При обработке щелочным раствором сульфата аммония он распадается, что и позволяет, в конечном итоге, получить TK, свободную от ГАФД.

Транскетолазу из пекарских дрожжей выделяли по методу Раккера и сотрудников (²). В работе использовали как кристаллический фермент, так и препараты, получаемые на разных стадиях его очистки. Активность TK определяли спектрофотометрически по скорости восстановления НАД в следующей последовательности реакций:



Для осуществления последней реакции использовали ГАФД, полученную из мышц кролика (⁶). Смесь пентозофосфатов, которую использовали в качестве субстрата TK, получали из рибозо-5-фосфата (¹). Состав проб при определении транскетолазной активности (система 1) из расчета на 1 мл реакционной смеси (μ мол.): трис-буфера (рН 7,6) 75, смеси пентозофосфатов 3, арсената натрия 10, НАД 1, MgCl₂ 5, тиаминпирофосфата 0,2 и 3 ед. ГАФД из мышц кролика. Активность ГАФД определяли спектрофотометрически по скорости образования восстановленного НАД, используя в качестве субстрата 3-фосфоглицериновый альдегид (ФГА). Состав проб при определении активности ГАФД (система 2) (μ мол.) трис-буфера (рН 7,8) 75, ФГА 0,35, арсената натрия 10, НАД 1 и β-меркаптоэтанола 10.

Ионообменную хроматографию препаратов TK осуществляли на КМ-сепадексе K-50. Дисковый электрофорез проводили по Ориштейну (⁷) в 6% полиакриламидном геле, в системе: трис-ЭДТА — борная кислота, рН 8,9. После электрофоретического разделения белковых фракций ферментативную активность в них определяли тетразолиевым методом (¹). Для этого

трубки геля инкубировали в системе 1 (для определения активности ТК *) или системе 2 (для определения активности ГАФД *) при 37° до появления фиолетового окрашивания соответствующих белковых зон.

На рис. 1а представлены данные хроматографического разделения препарата ТК, содержащего ГАФД. Видно наличие трех активных фракций. Фракции II и III представляют собой соответственно ГАФД и ТК. Во фракции I определяется активность обоих ферментов. Повышение концентрации исходного фосфатного буфера (которое, согласно данным Велика и сотрудников (5), должно приводить к уменьшению величины изоэлектрической точки ГАФД) резко сказывается лишь на поведении фракции II — она смещается влево и снимается с колонки значительно раньше. В то же время, профиль фракции I (где также присутствует ГАФД) остается неизменным. Безуспешной оказалась попытка разделить фракцию I и на других типах ионообменных сефадексов (при использовании различных условий хроматографирования в пределах изменения pH 5,5 — 9,5).

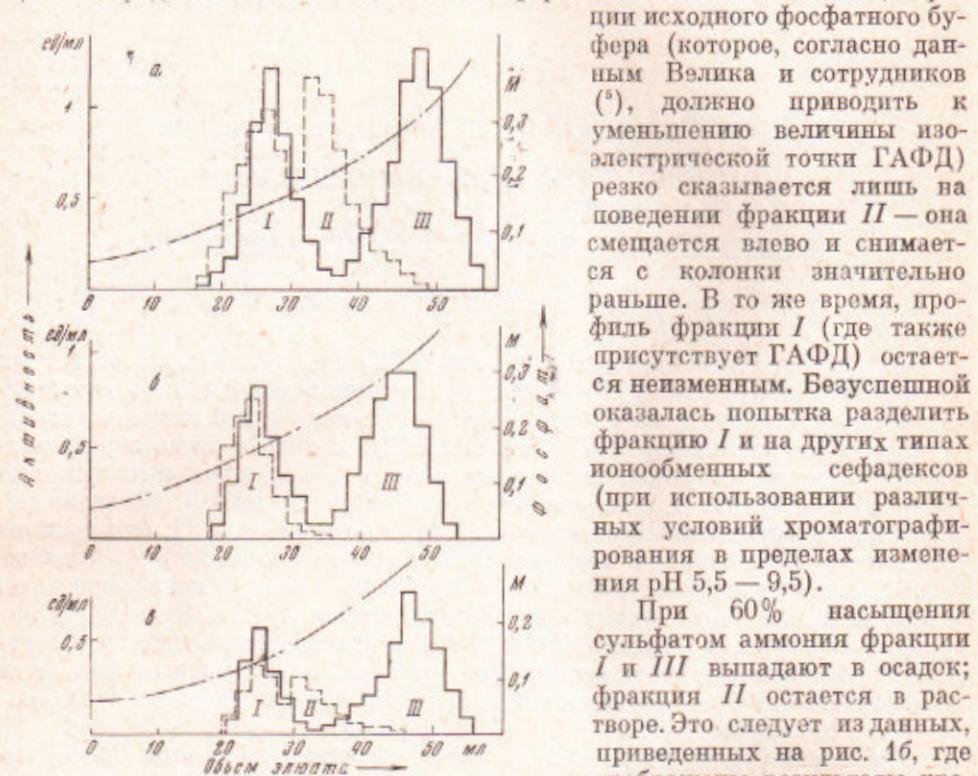


Рис. 1. Хроматографическое разделение препарата ТК, содержащего активность ГАФД. Раствор фермента наносили на колонку ($0,5 \times 30$ см) с КМ-сепадексом К-50, уравновешенным $0,05 M$ фосфатным буфером, pH 5,7. Элюцию осуществляли постепенно возрастающими концентрациями фосфатного буфера (50 мл): $1 M - 0,05 M$, pH 5,7. 1 — активность ТК, 2 — активность ГАФД, 3 — концентрация алюминиющего фосфатного буфера. *a* — исходный препарат ТК (нанесено 7 мг белка); *b* — белковая фракция, полученная при высыпывании исходного препарата ТК сульфатом аммония (60% насыщения, нанесено 4 мг); *c* — то же, но перед насыщением на колонку препарат выдерживался в щелочном растворе сульфата аммония (нанесено 2 мг белка)

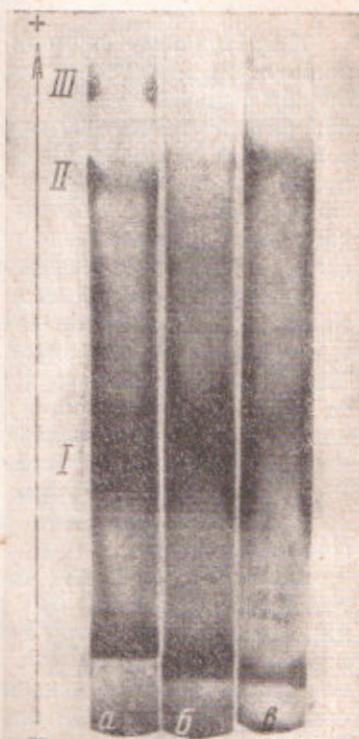
ментальные данные можно объяснить наличием в исходном препарате фермента (рис. 1а) комплекса ТК и ГАФД, который расщепляется в процессе обработки его щелочным раствором сульфата аммония.

Существование комплекса ТК с ГАФД подтверждается также при исследовании частично очищенных препаратов методом дискового электрофореза. На рис. 2 представлены данные электрофоретического разделения

* Каждая система включала дополнительно по $0,3$ мг/мл нитрогодубого тетразоля и $0,03$ мг/мл феназинметасульфата; кроме того, система 2 не содержала β -меркаптоэтанола.

препарата ТК, содержащего активность ГАФД, в полиакриламидном геле с последующим определением обеих ферментативных активностей. Систему 1, из которой исключен сопрягающий фермент — ГАФД мышц, мы назовем системой 3. Активности, определяемые в системах 1 и 2, принадлежат соответственно ТК и ГАФД. Активность же в системе 3 вообще не должна была определяться, так как в ней нет субстрата для ГАФД, а для ТК нет сопрягающего фермента (ГАФД), в отсутствие которого транскетолазная реакция на электрофорограмме не проявляется. Тем не менее, и в этой системе обнаруживается активность (рис. 2б). Это можно объяснить только тем, что в зоне I присутствует комплекс двух ферментов — ТК и ГАФД*. Под действием ТК образуется ФГА из смеси центрофосфатов, который не переходит в раствор, а сразу же подвергается окислению, так как является субстратом ГАФД — второго компонента указанного комплекса ферментов. Естественно, что активность в данной зоне проявляется не только в системе 3, но и в системах 1 и 2 (рис. 2а, в), так как компоненты комплекса способны проявлять свою индивидуальную активность и независимо друг от друга. Примечательно, что ТК и ГАФД в зонах II и III расположены очень близко друг к другу, однако ни в одной из этих зон активность не проявляется в системе 3

Рис. 2. Электрофоретическое разделение препарата ТК с последующим определением активности ТК и ГАФД тетразолиевым методом. Нанесено по 100 мг белка на трубку. а — определение активности в системе 2, б — в системе 3, в — в системе 1, I—III — фракции



(рис. 2б). Это и понятно, так как под действием ТК образуется столь малое количество ФГА, что оно не может обеспечить достаточной его концентрации в растворе для проявления активности свободной ГАФД (хотя она и расположена в непосредственной близости от ТК).

В заключение мы хотели бы обратить внимание на то, что структурирование функционально связанных ферментов характерно, очевидно, не только для систем, локализованных в митохондриях и других органеллах клетки, но и для систем, присутствующих в цитоплазме.

Авторы приносят искреннюю благодарность С. Е. Северину за интерес к настоящей работе и ценные критические замечания.

Московский государственный университет
им. М. В. Ломоносова

Поступило
9 III 1970

ЦИТИРОВАННАЯ ЛИТЕРАТУРА

- ¹ G. de la Haba, J. G. Leder, E. Racker, J. Biol. Chem., 214, 409 (1955).
- ² P. A. Srere, J. R. Cooper et al., Arch. Biochem. and Biophys., 74, 295 (1958).
- ³ E. G. Krebs, Methods in Enzymology, 1, 407 (1955).
- ⁴ V. K. Kirschner, B. Voigt, Hoppe-Seyler's Zs. physiol. Chem., 349, 632 (1968).
- ⁵ S. Velick, J. Hayes, J. Biol. Chem., 203, 545 (1953).
- ⁶ S. Velick, Methods in Enzymology, 1, 401 (1955).
- ⁷ L. Ornstein, Ann. N. Y. Acad. Sci., 121, 321 (1964).
- ⁸ A. A. Dietz, T. Zubrano, Anal. Biochem., 20, 246 (1967).
- ⁹ M. E. Kiely, E. L. Tan, T. Wood, Canad. J. Biochem., 47, 455 (1969).

* Здесь следует упомянуть о недавно вышедшей статье (⁹), авторы которой также предполагают существование комплекса между двумя функционально связанными ферментами — ТК и трансальдолазой.