

Результаты исс

УДК 612.017.1.014.46:615.357.438—06:612.455

В. Ф. Чеботарев

ОСОБЕННОСТИ ВЛИЯНИЯ ТИМОЗИНА НА ИММУНОЛОГИЧЕСКИЕ РЕАКЦИИ У АДРЕНАЛЭКТОМИРОВАННЫХ ЖИВОТНЫХ

Полученные в течение последних лет данные, характеризующие механизм действия гормонов тимуса, указывают на перспективность их применения в клинике и эксперименте для воздействия на иммунологическую компетентность организма. Обнаружено, что эффект действия препаратов тимуса уменьшается после завершения периода неонатального развития животных, то есть после окончательного формирования периферических лимфоидных органов [11]. В этой связи особого внимания заслуживают методы повышения чувствительности лимфоидной ткани к гормонам тимуса.

Мы предполагаем, что у иммунологически зрелых животных снижение эффекта эндогенного тимозина обусловлено не только насыщением организма эндогенными гормонами тимуса, но и влиянием на лимфоидную клетку гормонов-антагонистов. По отношению к тимозину роль гормонов-антагонистов выполняют глюокортикоиды [3].

Мы изучали возможности повышения чувствительности лимфоидной ткани к тимозину посредством снижения или полной элиминации глюокортикоидов.

Методика исследований

Опыты проведены на 260 морских свинках и 564 линейных мышах. Помимо ложнопрепарированных, исследовались адреналэктомированные, тимэктомированные и тимадреналэктомированные животные.

Для изучения зависимости динамики иммунологических реакций от уровня глюокортикоидов адреналэктомированным морским свинкам — животным, которые не имеют дополнительных участков ткани, синтезирующих кортикостероиды, вводили заместительные дозы гидрокортизона [1]. Тимозин получали по методике Гольдштейна [7]. Третью фракцию препарата вводили в течение трех суток. Морским свинкам инъекции тимозина делали накануне, в день и на следующие сутки после иммунизации соответственно в дозах 20, 15 и 15 мг. Ежедневная доза для мышей составляла 8 мг на животное. Морских свинок иммунизировали антигенами эритроцитов барана в соответствии с разработанной нами схемой [2].

Количество антителообразующих клеток (АОК) определяли микрометодом в жидкой среде [5]. Для подсчета иммунных *T* и *B* розеткообразующих клеток (*T*-РОК, *B*-РОК) применяли метод Хаскилл [8]. В качестве показателей реакции «трансплантат против хозяина» (РТПХ) использовали относительный вес и индекс селезенки [10] на седьмые сутки после введения $5 \cdot 10^6$ лимфоидных клеток селезенки или ядерных клеток костного мозга доноров СВА реципиентам F₁ (*CBA* × *C57BL*).

Показателями клеточного иммунитета у морских свинок была интенсивность реакции гиперчувствительности замедленного типа (ГЗТ) и содержание *T* клеток (*T*-РОК), которые реагируют с антигенами эритроцитов барана, использованными для иммунизации. Напряженность ГЗТ *in vivo* определяли по объему инфильтратов реакции кожи, а *in vitro* — с помощью реакции специфического торможения распластывания макрофагов [6].

В начальный период развернуто повышает показатели индекса распластывания обра. Это повышение кратковременное ГЗТ у адреналэктомированного

На пятые сутки опыта тимадреналэктомированных животных также вводили тимозин. Высокий индекс животных после введения тимозина в этот период исследования. Даже на пятые сутки опыта тимадреналэктомированных животных, которым вводили тимозин, под влиянием тимозина повышают специфически реагируют с антигенами ($p < 0,05$).

Обусловленные адреналэктомированные животные исчезают после введения тимозина.

Через 16—17 нед после введения тимозина повышает чувствительность клеток селезенки адреналэктомированных животных к РТПХ возрастает (табл. 2). Костного мозга в этой реакции у животных повышает способность к индукции селезенки.

Влияние тимозина на чувствительность клеток селезенки адреналэктомированных животных, по-видимому, не зависит от методики, что и тимозин, не является РТПХ.

Таким образом, чувствительность к тимозину повышается и у клеток селезенки, синтезирующей кортикостероиды тимозина достаточно высоким уровнем глюокортикоидов.

На пятые сутки после введения гемолизины (АОК), под влиянием тимозина (АОК), наоборот — увеличивается количество розеткообразованию уменьшается и появления у них способности можно считать предшественником в этих этапах иммунного пролиферации предшественником, вырабатывающим для образования аутоантитела, но уже не необходимых для образования аутоантитела.

На десятые сутки после введения тимозина содержание и В-РОК, наоборот — увеличивается, что влияние тимозина на клетки селезенки более интенсивно, чем у неопухолевых животных. Увеличение числа АОК происходит в течение 10 суток.

В отличие от клеток, синтезирующих аутоантитела, уменьшается. Угнетающее действие тимозина на клетки селезенки усиливается при удалении тимуса.

Результаты исследований и их обсуждение

В начальный период развития ГЗТ (табл. 1) адреналэктомия достоверно повышает показатели этой реакции *in vitro* и *in vivo* (величина индекса распластывания обратно пропорциональна интенсивности ГЗТ). Это повышение кратковременно, и на десятые сутки опыта показатели ГЗТ у адреналэктомированных животных снижаются ($p < 0,05$).

На пятые сутки опыта тимозин повышает показатели ГЗТ у адреналэктомированных животных по сравнению с неоперированными, которым также вводили тимозин. Высокие показатели ГЗТ у адреналэктомированных животных после введения тимозина сохраняются в течение всего периода исследования. Даже на 18 сут после первичной иммунизации показатели ГЗТ в этой группе достоверно выше, чем у неоперированных животных, которым вводили тимозин. У адреналэктомированных животных под влиянием тимозина повышается также количество Т клеток, которые специфически реагируют с антигеном, использованным для иммунизации ($p < 0,05$).

Обусловленные адреналэктомией изменения иммунологических ре-акций исчезают после введения гидрокортизона в заместительных дозах.

Через 16—17 нед после тимэктомии удаление надпочечников также повышает чувствительность морских свинок к тимозину. Способность клеток селезенки адреналэктомированных мышей СВА участвовать в РТПХ возрастает (табл. 2). В то же время активность ядерных клеток костного мозга в этой реакции снижается. Введение тимозина стимулирует способность к индукции РТПХ у лимфоцитов костного мозга и селезенки.

Влияние тимозина на участие лимфоидных клеток в РТПХ специфично, поскольку препараты печени и селезенки, полученные по той же методике, что и тимозин, не вызывали достоверных изменений показателей РТПХ.

Таким образом, чувствительность реакций клеточного иммунитета к тимозину повышается и у мышей, имеющих дополнительные участки ткани, синтезирующими кортикоиды. Очевидно, для увеличения эффекта тимозина достаточно кратковременного снижения содержания глюкокортикоидов.

На пятые сутки после иммунизации количество клеток, образующих гемолизины (АОК), под влиянием тимозина уменьшается, количество В-РОК, наоборот — увеличивается (табл. 3). Известно, что способность к розеткообразованию уменьшается в процессе созревания В лимфоцитов и появления у них способности к выделению антител [9]. Поэтому В-РОК можно считать предшественниками АОК. Возможно, тимозин на ранних этапах иммунного процесса временно уменьшает скорость дифференциации предшественников в плазматические клетки, активно синтезирующие антитела, но уже не имеющие поверхностных рецепторов, необходимых для образования розеток.

На десятые сутки после иммунизации тимозин достоверно увеличивает содержание и В-РОК и АОК. У адреналэктомированных животных влияние тимозина на клетки, синтезирующие антитела, проявляется более интенсивно, чем у неоперированных (табл. 3). В данном случае увеличение числа АОК происходит значительно раньше.

В отличие от клеток, образующих «иммунные» антитела, количество клеток, синтезирующих аутогемолизины, под влиянием тимозина постоянно уменьшается. Угнетающее действие тимозина на этот показатель усиливается при удалении надпочечников.

Таблица 1

Показатели клеточного иммунитета у морских свинок ($M \pm n$)

Группы животных	5 сут опыта		10 сут опыта	
	Реакция кожи (ам)	Индекс распластывания	T-РОК на 10 ⁶ лимфоцитов селезенки	Индекс распластывания
Неоперированные (физраствор)	421±38,5	87,4±2,2	174±19,6	968±69,2
Неоперированные+тимозин	680±57,4	70,3±1,9	230±24,6	1200±97,6
Адреналектомированные (физраствор)	880±60,2	65,2±1,9	320±28,3	462±54,3
Адреналектомированные+гидрокортизон	460±36,3	80,5±2,4	216±39,6	1010±91,4
Адреналектомированные+тимозин	1158±114,4	54,4±2,1	930±86,4	1253±84,1
Адреналектомированные+тимозин+гидрокортизон	500±61,1	72,5±1,6	690±82,6	910±96,6
Тимэктомированные (физраствор)	287±41,4	79,3±1,8	166±14,2	680±84,2
Тимэктомированные+тимозин	316±38,1	75,2±2,1	26±8,4	720±89,6
Тимадренаэктомированные (физраствор)	231±24,2	92,6±2,7	36±9,7	289±31,2
Тимадренаэктомированные+тимозин	402±36,5	78,1±2,1	184±16,2	871±74,5

Приведенные материалы позволяют выделить ряд особенностей сдвигов иммунологических реакций в организме животных. Они также позволяют проследить зависимость этих сдвигов от концентрации тимозина у животных с удаленным тимусом, что, вследствие уменьшения численности иммунокомpetентных клеток из тимуса, является лимитирующим фактором.

Биохимические показатели РТПХ после введения $5 \cdot 10^6$ клеопротидов реципиентам F344

Использованный препарат	Операция доноров
Физиологический раствор	адреналектомированные неоперированные
Гимозин	адреналектомированные неоперированные
Препарат печени	адреналектомированные неоперированные
Препарат селезенки	адреналектомированные неоперированные

Повышение интенсивности выделенных иммунологических сдвигов в дальнейшем, возможно в результате уменьшения чувствительности тимоцитов к тимозину и гидрокортизону. Иньекции тимозина приводят к снижению чувствительности тимоцитов к гидрокортизону и обеспечивают длительное сохранение иммунитета у адреналектомированных животных.

Это предположение подтверждается данными, согласно которым у адреналектомированных животных чувствительность тимоцитов к тимозину снижается. Иньекции тимозина приводят к снижению чувствительности тимоцитов к гидрокортизону и обеспечивают длительное сохранение иммунитета у адреналектомированных животных.

Известно, что клетки T_1 являются предшественниками клеток T_2 , которые присоединяются к клеткам T_1 и образуют клетки T_1-T_2 .

Кроме увеличения потока клеток T_1 при адреналектомии, очевидно, вызывает перераспределение клеток T_1 и T_2 . Клетки T_1 могут мигрировать из тимуса в другие органы, где они могут осуществлять регуляцию иммунной системы.

Приведенные материалы позволяют сформулировать гипотезу о механизме сдвигов иммунологических реакций у адреналэктомированных животных. Они также позволяют понять причины повышения чувствительности зависимых от тимуса проявлений иммунитета к действию эндогенного тимозина у животных с удаленными надпочечниками. Мы полагаем, что, вследствие уменьшения содержания глюкокортикоидов снижается лимитирующее влияние этих гормонов на выход предшественников иммунокомпетентных клеток из тимуса.

Таблица 2

Показатели РТПХ после введения $5 \cdot 10^6$ клеток селезенки и костного мозга мышей СВА реципиентам F₁ (CBA \times C₅₇BL)

Введенный препарат	Операция доноров	5·10 ⁶ клеток селезенки		5·10 ⁶ клеток костного мозга	
		Относительный вес селезенки	Индекс селезенки	Относительный вес селезенки	Индекс селезенки
Физиологический раствор	адреналэктомированные	3,1±0,15 <i>p</i> >0,05	2,61	1,21±0,09	1,06
	неоперированные	2,18±0,26	1,72	1,59±0,19	1,45
Тимозин	адреналэктомированные	4,3±0,24 <i>p</i> <0,05	3,5	1,89±0,14	1,62
	неоперированные	2,84±0,25	2,1	2,07±0,22	1,8
Препарат печени	адреналэктомированные	2,97±0,21 <i>p</i> >0,05	2,48	1,27±0,11	1,12
	неоперированные	2,1±0,19	1,74	1,4±0,1	1,35
Препарат селезенки	адреналэктомированные	3,28±0,27 <i>p</i> >0,05	2,74	1,45±0,13	1,24
	неоперированные	2,4±0,23	1,85	1,69±0,11	1,5

Повышение интенсивности выхода клеток из тимуса в течение определенного времени обеспечивает усиление клеточного иммунитета. В дальнейшем, возможно в результате истощающей дифференциации, уровень иммунологических реакций у адреналэктомированных животных снижается. Инъекции тимозина препятствуют истощению пула предшественников и обеспечивают длительное сохранение проявлений клеточного иммунитета у адреналэктомированных животных на высоком уровне.

Это предположение подтверждается недавно полученными нами данными, согласно которым у адреналэктомированных животных значительно повышается чувствительность клеток селезенки, которая приближается к чувствительности тимоцитов, к агглютинирующему действию антитимозинного иммуноглобулина. Одновременно в селезенке адреналэктомированных животных увеличивается количество Т-РОК, которые присоединяют четыре — семь эритроцитов и, по классификации Хаскилл [8], принадлежат к клеткам T₁.

Известно, что клетки T₁ являются незрелыми. Для своей окончательной дифференциации они требуют влияния тимозина [4].

Кроме увеличения потока T клеток, которые покидают тимус, адреналэктомия, очевидно, вызывает перераспределение T лимфоцитов. Перераспределение может осуществляться путем усиления эмиграции, либо посредством блокады поступления T клеток в костный мозг. Одним

из последствий этого является уменьшение активности клеток костного мозга в РТПХ.

Стимулирующий эффект тимозина на иммунологические реакции у аденалэктомированных животных может быть обусловлен повышением индивидуальной способности потенциально иммунокомпетентных клеток реагировать на этот препарат в условиях тотальной или частичной элиминации глюкокортикоидов.

Таблица 3

Клетки, принимающие непосредственное участие в образовании антител (на 10^5 лимфоидных клеток селезенки морских свинок, $M \pm m$)

Группа животных	5 сут опыта			10 сут опыта		
	В-РОК	АОК	Авто АОК	В-РОК	АОК	Авто АОК
Неоперированные (физраствор)	160 \pm 20,2	180 \pm 16,3	31 \pm 3,6	210 \pm 41,2	77 \pm 14,9	39 \pm 4,3
Неоперированные + тимозин	190 \pm 23,7	12 \pm 1,7	22 \pm 2,3	440 \pm 39,1	296 \pm 32,3	20 \pm 3,9
Аденалэктомированные (физраствор)	96 \pm 12,4	4 \pm 0,3	29 \pm 4,2	57 \pm 7,4	0,6 \pm 0,09	32 \pm 5,1
Аденалэктомированные + гидрокортизон	89 \pm 9,7	112 \pm 27,6	28 \pm 9,6	154 \pm 18,7	48 \pm 7,6	22 \pm 3,8
Аденалэктомированные + тимозин	186 \pm 16,1	258 \pm 11,4	11 \pm 1,9	38 \pm 4,2	782 \pm 45,7	10 \pm 2,8
Аденалэктомированные + тимозин + гидрокортизон	183 \pm 21,6	35 \pm 5,2	18 \pm 2,1	214 \pm 38,1	226 \pm 18,4	24 \pm 3,6
Тимэктомированные (физраствор)	352 \pm 38,4	395 \pm 32,1	130 \pm 16,4	156 \pm 24,2	114 \pm 28,7	56 \pm 8,3
Тимэктомированные + тимозин	53 \pm 12,2	200 \pm 22,6	96 \pm 15,2	25 \pm 6,4	89 \pm 17,6	53 \pm 12,6
Тимадреналэктомированные (физраствор)	82 \pm 9,9	34 \pm 3,2	26 \pm 4,2	26 \pm 3,6	11 \pm 1,02	27 \pm 6,1
Тимадреналэктомированные + тимозин	186 \pm 15,3	250 \pm 22,4	12 \pm 0,9	164 \pm 12,5	120 \pm 17,1	10 \pm 1,3

Как показывают данные, полученные на тимадреналэктомированных животных, при снижении уровня глюкокортикоидов повышается реакция на тимозин у лимфоидных клеток, которые уже в течение длительного времени находятся вне сферы влияния тимуса. Это совпадает с представлениями о лимфоидной ткани как общей мишени гормонов-антагонистов — тимозина и глюкокортикоидов.

Полученные нами данные дополняют представления о механизме действия гормонов тимуса и позволяют считать, что глюкокортикоиды играют важную роль в развитии резистентности к тимозину на уровне всей популяции лимфоидных клеток.

Для обеспечения эффективности действия экзогенного тимозина во взрослом организме мы считаем перспективным введение препарата в комплексе с ингибиторами коры надпочечников.

Необходимость в реализации терапевтического эффекта тимозина (восстановление и усиление клеточного иммунитета) возникает при злокачественных новообразованиях, аутоиммунных процессах и других заболеваниях, существенным условием успешного лечения которых является стимуляция иммунных процессов, зависимых от тимуса.

- Л
1. Микоша А. С., Сутковой Д. А. кортикоидов и диуреза у *1* с. 90—93.
 2. Чеботарев В. Ф., Антоненко А. показатели иммуногенеза у *не* свинок.—Журн. микробиол., 1971
 3. Bach J. F. e. a. Isolation, bio-circulating thymic hormone in 1975, 249, p. 186—210.
 4. Cohen C. H., Hooper J. A., Gold thymocytes in allogeneic mixed 249, p. 145—153.
 5. Cunningham A. J. e. a. Antibodies efferent lymph of sheep.—J. Exp.
 6. Fauve R. M., Dekaris D. Macrophytes.—Science, 1968, 160, p. 795—7
 7. Goldstein A. C. e. a. Purification of the thymus gland.—Proc. Natl.
 8. Haskill G. S. e. a. Classification by demonstration of their anti p. 1410—1415.
 9. Paraskevas F., Israels L. G. Relation of surface-associated γ -globulin N 1, p. 1—17.
 10. Simonsen N. Graft-versus-host tools of research.—Progress in ...
 11. Trainin N., e. a. Recent studies poiesis and immune differentiation 218.

Лаборатория иммунохимии гормонов Киевского института эндокринологии и обмена веществ

PECULIAR ON IMMUNE REACTI

Thymus-dependent immune reactions in mice at early period after antigen with nonoperated animals. The influence of these reactions. In adrenalectomized mice to the thymus hormone effect. Glucocorticoids of thymus-dependent reactions and their role in the mechanism evoking development and on reasons of the thymus-dependent immune reaction by means of thymosin and glucocorticoid function of adrenal cortex.

Laboratory of Immunochemistry of Institute of Endocrinology and Metabolism

Л и т е р а т у р а

1. Микоша А. С., Сутковой Д. А. Изучение коррелятивной связи экскреции 17-оксихормонов кортикоэстерионидов и диуреза у морских свинок.—Пробл. эндокринол., 1970, № 5, с. 90—93.
2. Чеботарев В. Ф., Антоненко А. В., Валуева Т. К. Влияние тимозина на некоторые показатели иммуногенеза у неоперированных и адреналектомированных морских свинок.—Журн. микробиол., 1975, № 4, с. 62—66.
3. Bach J. F. e. a. Isolation, biochemical characteristics, and biological activity of a circulating thymic hormone in the mouse and in the human. Ann. N. Y. Acad. Sci., 1975, 249, p. 186—210.
4. Cohen C. H., Hooper J. A., Goldstein A. L. Thymosin-induced differentiation of murine thymocytes in allogeneic mixed lymphocyte cultures.—Ann. N. Y. Acad. Sci., 1975, 249, p. 145—153.
5. Cunningham A. J. e. a. Antibody formation by single cells from lymph nodes and efferent lymph of sheep.—J. Exp. Med., 1966, 124, p. 701—708.
6. Fauve R. M., Dekaris D. Macrophage spreading: inhibition in delayed hypersensitivity.—Science, 1968, 160, p. 795—796.
7. Goldstein A. C. e. a. Purification and biological activity of thymosin, a hormone of the thymus gland.—Proc. Nat. Acad. Sci. U.S.A., 1972, v. 69, 7, p. 1800—1803.
8. Haskill G. S. e. a. Classification of thymus—derived and marrow—derived lymphocytes by demonstration of their antigen-binding characteristics.—J. Exp. Med., 1972, 135, p. 1410—1415.
9. Paraskevas F., Israels L. G. Reverse immune cytoadherence. A technique for the detection of surface—associated γ -globulins on lymphoid cells.—J. Immunol. Methods, 1971, N 1, p. 1—17.
10. Simonsen N. Graft-versus-host reactions. Their natural history and applicability as tools of research.—Progress in Allergy, 1962, 6, p. 349—367.
11. Trainin N. e. a. Recent studies on the role of the thymus in early stages of lymphopoiesis and immune differentiation.—Boll. Ist. Steroter. Milanese, 1975, 54, 3, p. 211—218.

Лаборатория иммунохимии гормонов
Киевского института эндокринологии
и обмена веществ

Поступила в редакцию
9.III 1977 г.

V. F. Chebotarev

PECULIARITIES OF THYMOSIN EFFECT
ON IMMUNE REACTIONS IN ADRENALECTOMIZED ANIMALS

S u m m a r y

Thymus-dependent immune reactions in adrenalectomized guinea pigs and linear mice at early period after antigen administration proceed more intensely in comparison with nonoperated animals. The intensification is followed by a considerable inhibition of these reactions. In adrenalectomized animals immunity manifestations are highly sensitive to the thymus hormone effect. Glucocorticoids in substitution doses restore the dynamics of thymusdependent reactions and their sensitivity to thymosin. A hypothesis is put forward on the mechanism evoking appearance of peculiarities in immunological reactions development and on reasons of thymosin effect intensification with decreasing glucocorticoid hormones. Basing on this hypothesis a method is suggested for intensifying cell immunity by means of thymosin application in combination with the inhibitor for glycogen function of adrenal cortex.

Laboratory of Immunochemistry of Hormones,
Institute of Endocrinology and Metabolism, Kiev