

МОРСКОЙ ГИДРОФИЗИЧЕСКИЙ ИНСТИТУТ АН УССР

МАТЕРИАЛЫ КОНФЕРЕНЦИИ "ЭКОЛОГИЯ И РАЦИОНАЛЬНОЕ ИСПОЛЬЗОВАНИЕ ПРИРОДНЫХ РЕСУРСОВ ЮЖНОГО РЕГИОНА УКРАИНЫ"

~ 6612-84 Den. УДК 597.585.I:591.II

А.А.Солдатов

МЕХАНИЗМ АДАПТАЦИИ СИСТЕМЫ КРАСНОЙ КРОВИ ТЕПЛОЛЮБИВЫХ ЧЕРНОМОРСКИХ РЫБ К НИЗКИМ ТЕМПЕРАТУРАМ

Гиперфункция костного мозга является одним из возможных путей адаптации системы красной крови к действию факторов среды. С одной стороны это приводит к эритроцитозу, с другой - в кровоток поступает большое число качественно измененных эритроцитов, обладающих повышенной гликолитической активностью. Последнее хорошо известно для высших позвоночных [2], тогда как для низших этот механизм не установлен. В настоящей работе рассматривается роль эритропоэза в адаптации периферической крови теплолюбивых рыб к низким температурам.

Работа выполнена на черноморском виде бычке-кругляке. Использовали особей обоего пола со стадией зрелости гонад I-II в возрасте 3-4 года. Контрольную группу рыб содержали при температуре воды 20°C. Затем температуру понижали до 10°C со скоростью 0,05-0,10°C/час и изучали процесс акклиматации к новому температурному режиму на протяжении 20 суток с интервалом 5 суток.

Интенсивность эритропоэза контролировали на отпечатках селезенки, окрашенных по комбинированному методу Наппенгейма [3]. На них подсчитывали процент полихроматофильных нормобластов (ПН).

Концентрацию АТФ в эритроцитах определяли по методике B. Dyse, S. Bessman [4]. Содержание Na^+ и K^+ в эритроцитах контролировали с помощью метода пламенной фотометрии.

[4]. Измерения выполняли на пламенном фотометре ФПЛ-1 и спектрофотометре СФ-16. Пробы термостатировали в ультратермостате УТ-15.

В работе применяли стандартный препарат эстрadiол-бензоата (I500E) и эритропоэтин-активную сыворотку, которую получали при температуре 15°C у частично обескровленных особей бычка-ратана.

При естественной акклиматации особей к температуре 10°C выявили достоверное снижение концентрации АТФ в эритроцитах в среднем на 40% ниже контрольного уровня в I-е сутки наблюдения. Параллельно на 5-е сутки возрастила интенсивность эритропоэза на 17% (таблица I).

Табл. I. Эритропоэз и эритроцитарный метаболизм при акклиматации к температуре 10°C ($\bar{x} \pm s_{\bar{x}}$)

Варианты опытов	Продолжение контролируемых показатели				
	жит. аккли- мат перио- да (сут.)	Эритропоэз (% ПН)	А Т Ф (ммоль/л)	Na ⁺ /K ⁺	
I	2	3	4	5	
20°C (контроль)	30	14,64 ± 0,24	9,09 ± 0,15	0,196 ± 0,006	
10°C (естественная акклима- ция)	I	14,64 ± 0,18	7,02 ± 0,10	0,398 ± 0,005	
	5	20,15 ± 0,21	7,06 ± 0,10	0,399 ± 0,005	
	10	17,20 ± 0,19	7,39 ± 0,09	0,356 ± 0,009	
	15	14,26 ± 0,18	8,02 ± 0,08	0,305 ± 0,005	
	20	10,56 ± 0,23	8,02 ± 0,10	0,302 ± 0,006	
10°C (эрритро- постин-актив- ная сыво- ротка)	I	21,51 ± 0,20	7,27 ± 0,09	0,334 ± 0,007	
	5	20,14 ± 0,19	7,78 ± 0,06	0,299 ± 0,005	
	10	17,39 ± 0,18	8,22 ± 0,06	0,263 ± 0,006	
	15	14,68 ± 0,22	8,83 ± 0,04	0,237 ± 0,005	
	20	11,87 ± 0,24	8,82 ± 0,04	0,201 ± 0,004	
10°C (эстрadiол- бензоат)	I	14,25 ± 0,30	6,95 ± 0,09	0,399 ± 0,006	
	5	16,09 ± 0,19	6,93 ± 0,08	0,405 ± 0,007	
	10	13,12 ± 0,18	6,97 ± 0,09	0,398 ± 0,009	

I	:	2	:	3	:	4	:	5
15		10,06 ± 0,23	7,11 ± 0,07		0,362 ± 0,006			
20		8,10 ± 0,19	7,42 ± 0,06		0,338 ± 0,004			

Известно, что снижение уровня АТФ в эритроците значительно понижает резистентность клетки [5]. Это, в свою очередь, должно приводить к усилению эритролиереза, который затем по принципу обратной связи стимулирует эритропоэз [1].

Данное положение подтверждается собственными данными при последующем ходе акклиматации к температуре 10°C. Так, на 20 сутки концентрация АТФ значительно возрастила. Соответствующим образом перестраивался и ионный баланс клетки. Интенсивность эритропоэза становилась на 31% ниже контрольного уровня. Однако не ясно одно — почему первоначальное изменение метаболизма эритроцита при естественной акклиматации к 10°C сменялось последующим восстановлением. Исходя из рассмотренных выше представлений о механизме адаптации системы красной крови высших позвоночных, можно полагать, что повышение эритропоэза в начальный период акклиматации имело важное адаптивное значение в системе красной крови бычка-марковика.

Данное предположение обусловило постановку двух серий экспериментов. В первой из них особям внутрибрюшинно вводили эритропоэтин-активную сыворотку в дозе 0,02 мл/г веса при акклиматации к температуре 10°C. Под влиянием данного воздействия не только повысился, но и стал более продолжительным ответ кроветворной ткани на повышение температуры. Так, при введении эритропоэтин-активной сыворотки интенсивность эритропоэза поддерживалась выше контрольного уровня в течение 0-15 суток, а при естественной акклиматации только 0-10 суток. При этом она была на 21% выше, чем во втором. Такая стимуляция эритропоэза значительно повысила эффективность восстановления эритроцитарного метаболизма. Восстановление началось на 5 суток раньше и на 20-е сутки исследования показатели находились на значительно более высоком уровне, чем в условиях естественной акклиматации. Напротив, при внутрибрюшинном введении эстрadiол-бензоата в дозе 0,015 мл/г ве-

са, который подавляет эритропоэз [6,7] , процент полихроматофильных нормобластов в селезенке на 5-е сутки был на 10% ниже, чем при естественной акклиматации. Продолжительность эритропоэтического ответа также сокращалась. Это задерживало восстановление эритроцитарного метаболизма. Восстановление концентрации АТФ в эритроцитах и отношения Na^+/K^+ запаздывало на 5 суток и протекало менее эффективно.

Результаты собственных исследований дают основание для заключения об общности механизмов адаптации системы красной крови у высших и низших позвоночных. При акклиматации теплолюбивого бычка-кругляка к низким температурам происходили адаптивные изменения кроветворной ткани, благодаря чему в кровоток поступало большее число качественно измененных эритроцитов, у которых в условиях низкой температуры сохранилась оптимальная концентрация АТФ и параметры ионного баланса.

Литература

1. Рябов С.И. Основы физиологии и патологии эритропоэза. - Л.: Медицина, 1971, 255 с.
2. Симановский Л.В. Механизмы адаптации к гипоксии в системе красной крови.- Вопр. мед. химии, 1971, т.17, № 3, с. 227-239.
3. Стенко М.И. Кровь.- В кн.: Справочник по клиническим лабораторным методам исследования. М.: Медицина, 1975, с.5-135.
4. Терехов Н.Т., Петров М.М. Клиническое применение консервированных эритроцитов.- Киев: Здоровье, 1983, 145 с.
5. Berisha H.J., *The effect of edenosine triphosphate on osmotic resistance erythrocytes.* - Acta biol. at med. exp., 1981, 6, No. 2, pp. 147-149.
6. Garavini C, *The influence of estradiol benzoate on erythropoiesis.* - Boll. zool., 1979, 46, No. 1-2, pp. 57-62.
7. Zanjani E.D., *Humoral factors influencing erythropoiesis in the fish.* - Blood, 1989, 33, No. 4, pp. 573-581.