

УДК 612.826.4:[577.14.049+547.963]

С. П. Ворошиловская

ВЛИЯНИЕ РАЗДРАЖЕНИЯ ГИПОТАЛАМУСА НА СОДЕРЖАНИЕ В КРОВИ НЕКОТОРЫХ МИКРОЭЛЕМЕНТОВ И СОПРЯЖЕННЫХ С НИМИ МЕТАЛЛОФЕРМЕНТОВ

Многочисленные клинические наблюдения и экспериментальные данные свидетельствуют о том, что различные отделы гипоталамуса регулируют обмен белков и углеводов, а также принимают участие в регуляции ведно-солевого обмена [9]. Участию гипоталамуса в регуляции обмена микроэлементов в литературе посвящены только единичные исследования [1].

Мы изучали влияние раздражения супраоптического и паравентрикулярного ядер гипоталамуса на содержание в крови животных некоторых микроэлементов и сопряженных с ними металлоферментов.

Методика исследований

Исследования проводили в хронических опытах на кроликах массой 2,5—3 кг. Вживление никромовых электродов диаметром 50 мкм проводили под нембуталовым наркозом (50 мг/кг) в область паравентрикулярного (*PV*) и супраоптического (*SO*) ядер гипоталамуса с помощью универсального стереотаксического станка СЭЖ-3, по координатам стереотаксического атласа [11]. Индифферентный электрод располагался в гребне затылочной кости. Опыты начинали на седьмой день после операции. Электростимуляцию ядер осуществляли прямоугольными стимулами от электронного стимулятора ЭСУ-1. Длительность импульса 0,02 мс, частота следования 50 Гц, период раздражения в различных сериях от 1 до 60 мин.

Опыты проводили в условиях постоянного режима и рациона кормления животных. Кровь для исследования брали из краевой вены уха кролика в I серии опытов до и через 15 мин, 60 мин и 24 ч после электростимуляции, а во II — до и сразу после длительного (60 мин) раздражения.

Контролем служили опыты на кроликах с вживленными электродами в указанные структуры мозга, но без электростимуляции.

В крови определяли содержание меди, железа, активность церулоплазмина и насыщенность трансферрина сыворотки крови железом с помощью колориметрической методики [3], а также количество гемоглобина и показатель гематокрита. Весь полученный цифровой материал обработан статистически [6].

Результаты исследований и их обсуждение

Контрольные опыты показали, что вживление электродов даже без электростимуляции, приводит к изменениям содержания изучаемых металлов и сопряженных с ними металлоферментов в крови животных, однако эти данные были статистически недостоверны.

Кратковременная электростимуляция *PV* вызывает значительные изменения в содержании меди, железа и сопряженных с ними металлоопротеинов (табл. 1). Как видно из приведенных данных, кратковременная электростимуляция *PV* приводит к изменениям содержания железа уже с самого начала опыта. Так, через 15 мин после раздражения количество железа в крови кроликов увеличивается на 6% ($p < 0,05$), через 1 ч — на 23% ($p < 0,02$), а через сутки возвращается к исходным величинам. Несколько иные изменения отмечаются в степени насыщенности трансферрина сыворотки крови железом. Уже через 15 мин после раздражения *PV* отмечается снижение насыщенности трансферрина железом на 19% ($p < 0,001$), через 1 ч, наоборот, происходит незначительное увеличение (на 9%), а через сутки вновь наступает снижение на 14% ($p < 0,05$).

Концентрация меди в крови животных в этих условиях через 15 мин после электростимуляции возрастает на 50% ($p < 0,05$), через 1 ч и до конца исследования остается достоверно увеличенной (на 20—33%, $p < 0,02$).

Параллельно с изменениями концентрации меди в крови изменяется и активность церулоплазмина. Через 15 мин после электростимуляции *PV* активность церулоплазмина увеличивается на 32% ($p < 0,05$), после чего начинает снижаться, но все же остается еще достоверно увеличенной на 7—10% ($p < 0,05$) на протяжении всего опыта.

Динамика изменений содержания меди, железа, активности церулоплазмина и насыщенности трансферрина сыворотки крови железом при кратковременной электростимуляции супраоптического и паравентрикулярного ядер гипоталамуса ($M \pm m$)

Элемент металло-протеид	Супраоптическое ядро, $n=5$			Паравентрикулярное ядро, $n=6$				
	После стимуляции			После стимуляции				
	До сти- муля- ции	15 мин	60 мин	24 ч	До сти- муля- ции	15 мин	60 мин	
Медь, мг %	0,364	0,293 $\pm 0,016$	0,327 $\pm 0,023$	0,332 $\pm 0,009$	0,241	0,362 $\pm 0,029$	0,298 $\pm 0,025$	0,319 $\pm 0,149$
Железо, мг %	47,39	$p < 0,001$	$< 0,05$	$< 0,05$		$< 0,05$	$< 0,02$	$< 0,05$
		40,6 $\pm 1,249$	42,9 $\pm 2,066$	41,32 $\pm 3,98$	49,34	52,12 $\pm 1,253$	61,06 $\pm 3,56$	49,92 $\pm 3,3$
Активность церулоплазмина, усл. ед.	19,47	$p < 0,05$	$< 0,02$	$< 0,02$		$< 0,05$	$< 0,02$	$< 0,2$
		26,05 $\pm 0,94$	24,12 $\pm 1,622$	18,96 $\pm 0,569$	18,76	24,97 $\pm 0,88$	20,65 $\pm 1,425$	19,96 $\pm 0,646$
Насыщенность трансферрина сыворотки крови железом, усл. ед.	0,149	$p < 0,02$	$< 0,05$	$< 0,1$		$< 0,05$	$< 0,02$	$< 0,05$
		0,115 $\pm 0,007$	0,161 $\pm 0,007$	0,145 $\pm 0,003$	0,137	0,111 $\pm 0,001$	0,149 $\pm 0,005$	0,119 $\pm 0,003$
		$p < 0,05$	$= 0,05$	$< 0,2$		$< 0,001$	$< 0,2$	$< 0,05$

При кратковременной электростимуляции SO содержание изучаемых микроэлементов и сопряженных с ними металлоферментов также существенно изменяется. Полученные данные (табл. 1) показывают, что уже через 15 мин после раздражения содержание железа в крови животных достоверно снижается на 14,5 % ($p < 0,05$), через 1 ч несколько возрастает, но еще остается сниженным на 10 % ($p < 0,02$), сохраняясь на этом уровне до конца первых суток. Насыщенность трансферрина сыворотки крови железом после раздражения SO через 15 мин также снижается на 23 % ($p < 0,05$), через 1 ч, наоборот, увеличивается на 8 % ($p = 0,05$), а через сутки возвращается к исходному уровню.

Концентрация меди в крови кроликов после кратковременной стимуляции SO через 15 мин падает на 20 % ($p < 0,001$), через сутки продолжает оставаться сниженной соответственно на 10 и 9 %. Обращает на себя внимание, что активность церулоплазмина при этом претерпевает противоположные изменения. Так, через 15 мин после электростимуляции SO активность церулоплазмина возрастает на 33 % ($p < 0,02$), через 1 ч остается повышенной на 23 % ($p < 0,05$) и только через сутки возвращается к исходной величине. В специальной серии опытов было изучено влияние продолжительного (в течение 60 мин) раздражения SO и PV ядер гипоталамуса на содержание изучаемых микроэлементов и активность металлоферментов (табл. 2).

Изменения содержания меди, железа, активности церулоплазмина и насыщенности трансферрина сыворотки крови железом при длительной электростимуляции паравентрикулярного и супраоптического ядер гипоталамуса ($M \pm m$)

Элемент металлофермент	Паравентрикулярное ядро, $n=6$		Супраоптическое ядро, $n=5$	
	До сти- муля- ции	После стимуляции	До сти- муля- ции	После стимуля- ции
Медь, мг %	0,153	$0,271 \pm 0,028$ $p < 0,01$	0,277	$0,211 \pm 0,02$ 0,01
Железо, мг %	39,55	$28,0 \pm 0,98$ $p < 0,001$	39,91	$53,14 \pm 4,278$ 0,01
Активность церулоплазмина, усл. ед.	21,14	$25,2 \pm 0,98$ $p < 0,01$	24,48	$19,49 \pm 1,136$ 0,001
Насыщенность трансферрина сыворотки крови железом, усл. ед.	0,176	$0,139 \pm 0,006$ $p < 0,001$	0,166	$0,2 \pm 0,005$ 0,001

Влияние раздражения g

Установлено, что уменьшение количества трансферрина сыворотки

Содержание меди животных достоверно и этом также возрастает

После длительной крови кроликов (на 33 феррина сыворотки кровь снижает содержание SO в крови кроликов (на 20 %

Приведенные данные элементов и сопряженных редкого отдела гипотала ядра. В этом нет ничего подкорковым центром организма.

Вместе с тем, анализирует, что оба исследуемого влияния противоположно случаев наблюдается увеличение кроликов, а при раздражении плазмина в крови пада

Обнаруженные раздраженные сопряженные с ними металлы связаны с тем, что в случае, например, показано, дают процессы синтеза и PV , в то же время, наоборотного вещества [8].

Вместе с тем нейрофизиологические изменения системы [2, 5, 7, 9, 12, 13] железа в крови животных варьируются и через гормоны гипоталамуса [4] установлено, что активное участие в регуляции метаболизма металлоферментов. Так, например, показано, что блокада такого же увеличения стимуляции PV , а при введение электростимуляции SO роль принадлежит рефлексам кровеносных сосудов. В дальнейшем микрэлементов существен

1. Андросяк А. С., Григорьев А. А. Изменение содержания меди, железа, активности церулоплазмина и насыщенности трансферрина сыворотки крови железом при длительной электростимуляции паравентрикулярного и супраоптического ядер гипоталамуса. — Докторская диссертация. Краснодар, 1980.
2. Абуратани Т., Китагава Б. Изменение содержания меди, железа, активности церулоплазмина и насыщенности трансферрина сыворотки крови железом при длительной электростимуляции паравентрикулярного и супраоптического ядер гипоталамуса. — Докторская диссертация. Краснодар, 1980.
3. Бабенко Г. А. Количественные изменения содержания меди, железа, активности церулоплазмина и насыщенности трансферрина сыворотки крови железом при длительной электростимуляции паравентрикулярного и супраоптического ядер гипоталамуса. — Кандидатская диссертация. Краснодар, 1980.
4. Ворошиловская С. П. Микрэлементы и гормоны гипоталамуса. — Ученые записки КубГУ. Серия биология. Вып. 1. Краснодар, 1980.
5. Дроздович И. И., Гордиевский А. С. Изменение содержания меди, железа, активности церулоплазмина и насыщенности трансферрина сыворотки крови железом при длительной электростимуляции паравентрикулярного и супраоптического ядер гипоталамуса. — Докторская диссертация. Краснодар, 1980.

Установлено, что длительное раздражение *PV* вызывает в большинстве опытов уменьшение количества железа в крови на 39 % ($p < 0,001$) и снижение насыщенности трансферрина сыворотки крови железом на 22 % ($p < 0,001$).

Содержание меди в крови при длительной электростимуляции у всех исследуемых животных достоверно повышается на 77 % ($p < 0,01$), активность церулоплазмина при этом также возрастает на 9 % ($p < 0,01$).

После длительной стимуляции *SO* значительно повышается содержание железа в крови кроликов (на 33 %; $p < 0,01$), параллельно увеличивается и насыщенность трансферрина сыворотки крови железом (на 20,5 %; $p < 0,001$). Пролонгированное раздражение *SO* снижает содержание меди (на 24 %; $p < 0,01$) и активность церулоплазмина в крови кроликов (на 20 %; $p < 0,001$).

Приведенные данные свидетельствуют о том, что в регуляции содержания микроэлементов и сопряженных с ними металлоферментов принимают участие структуры переднего отдела гипоталамуса, в частности его супраоптическое и паравентрикулярные ядра. В этом нет ничего неожиданного, если учесть, что гипоталамус является высшим подкорковым центром регуляции вегетативных функций и метаболических процессов в организме.

Вместе с тем, анализируя приведенный в работе фактический материал, можно видеть, что оба исследуемых ядра гипоталамуса оказывают на обмен микроэлементов влияние противоположного характера. Так, при электростимуляции *PV* в большинстве случаев наблюдается увеличение содержания меди и активности церулоплазмина в крови кроликов, а при раздражении *SO*, наоборот, концентрация меди и активность церулоплазмина в крови падает.

Обнаруженные различия в изменениях концентрации меди, железа и активности сопряженных с ними металлоферментов при электростимуляции *PV* и *SO*, очевидно, связаны с тем, что в суточном ритме активности этих ядер наблюдаются различия. Так, например, показано, что в нейросекреторных клетках *SO* в дневные часы преобладают процессы синтеза и усиленного оттока нейросекреторного вещества, а в клетках *PV*, в то же время, наоборот, наблюдается торможение накопления и оттока нейросекреторного вещества [8].

Вместе с тем нейросекреторные вещества гипоталамуса, как известно, могут вызывать различные изменения функционального состояния гипофизарно-надпочечниковой системы [2, 5, 7, 9, 12, 13], поэтому наблюдаемые нами изменения в содержании меди и железа в крови животных при электростимуляции *PV* и *SO*, очевидно, могут реализоваться и через гормоны гипофиза и надпочечников. Наши предыдущими исследованиями [4] установлено, что гормоны надпочечников и АКТГ гипофиза принимают активное участие в регуляции содержания изучаемых микроэлементов и сопряженных с ними металлоферментов. Так, при введении АКТГ гипофиза интактным животным наблюдали такое же увеличение количества меди и активности церулоплазмина, как при стимуляции *PV*, а при введении ДОКА и гидрокортизона получили результаты, подобные электростимуляции *SO*. В реализации этих гормональных влияний значительная роль принадлежит рефлекторным механизмам, в частности рефлексам с хеморецепторов кровеносных сосудов. В данном исследовании показано, что в регуляции содержания микроэлементов существенное значение имеет и центральное звено — ядра гипоталамуса.

Список литературы

1. Андросян А. С., Григорян Л. Г. О влиянии электростимуляции некоторых ядер гипоталамуса на микроэлементарный состав крови, органов и тканей кроликов.— Журн. эксперим. и клин. медицины, 1975, 15, № 2, с. 3—9.
2. Абуритани Т., Кигагава К., Соо Х. и др. Исследование связи гипоталамуса и лимбической системы головного мозга (миндалевидных ядер) с функцией коры надпочечников.— В кн.: Центральная регуляция функций эндокринных желез. М., 1971, с. 88—105.
3. Бабенко Г. А. Количественное определение железа, меди, цинка и кобальта в одной пробе.— Микроэлементы в эксперименте и клинике, 1959, вып. 3, с. 5—10.
4. Ворошиловская С. П. Значение надпочечных желез в регуляции обмена железа в организме животных.— Укр. биохим. журн., 1973, 45, № 3, с. 342—346.
5. Дроздович И. И., Гордиенко В. М. Состояние нейросекреторных клеток после адrenalectomии у морских свинок.— Пробл. физиологии гипоталамуса, 1969, № 3, с. 117—124.