

УДК 612.8.825

Г. И. Бородавская

**ВЛИЯНИЕ ХОЛОДА НА ФЛЮОРЕСЦЕНЦИЮ
КАТЕХОЛАМИНОВ В НЕКОТОРЫХ СТРУКТУРАХ
ГОЛОВНОГО МОЗГА КРЫС**

Исследование катехоламинов в центральной нервной системе при воздействии на организм низких температур привлекает все большее внимание ученых. Одни авторы показали, что при воздействии на организм низких температур происходит снижение содержания катехоламинов в мозгу животных [3, 4, 9, 11], другие не обнаружили изменений в содержании катехоламинов при холодовых воздействиях [8]. Неоднозначность результатов, по-видимому, следует связать с разными режимами охлаждения, сроками определения катехоламинов после охлаждения, видом и возрастом животных. Особый интерес представляет исследование катехоламинов при воздействии низких температур в отдельных, конкретных ядрах головного мозга животных, что стало возможно с появлением флуоресцентно-гистохимического метода Фалька [6] и его модификации для количественной оценки флуоресценции катехоламинов [1]. В настоящее время известно, что почти все ядра головного мозга содержат как норадреналин, так и допамин в разных соотношениях [5, 12].

Поскольку есть данные о том, что острое охлаждение оказывает влияние только на обмен норадреналина и не влияет на обмен допамина [10], нами для исследования количественных изменений флуоресценции катехоламинов при остром охлаждении были избраны ядра, наиболее богатые по содержанию норадреналином: медиальное преоптическое ядро (*n. preoplicus medialis*) и промежуточное ядро конечной полоски, его вентральная и дорсальная части (*n. interstitialis striae terminalis pars ventralis*, *n. interstitialis striae terminalis pars dorsalis*). Кроме того, по литературным данным [2], медиальное преоптическое ядро играет существенную роль в процессах терморегуляции.

Методика исследований

Работа выполнена на крысах-самцах линии Вистар, массой 150—200 г. Животных фиксировали в специальных клетках и охлаждали в камере при температуре воздуха —15 °C. Предварительно всех животных, опытных и контрольных, адаптировали к фиксирующим клеткам в течение трех дней по 30 мин. Было проведено три серии экспериментов с разными режимами охлаждения. I серия — животных охлаждали до ректальной температуры 25 °C, II серия — 18 °C, III — серия — 15 °C. При окружающей температуре —15 °C снижение ректальной температуры у крыс до 25 °C происходило в среднем за 40—45 мин, до 18 °C — за 55—60 мин, до 15 °C — за 65—70 мин. Сразу же после достижения нужной температуры животных декапитировали, быстро извлекали головной мозг, вырезали необходимые участки и замораживали их в жидком азоте. После этого опытный и контрольный материал обрабатывали одновременно с помощью модифицированного в лаборатории [1] флуоресцентно-гистохимического метода Фалька и Оумана [7]. Количественную оценку изменений интенсивности флуоресценции катехоламинов проводили посредством флуориметрии серийных срезов. Интенсивность флуоресценции катехоламинов исследуемых ядер контрольных животных принимали за 100 %. Достоверность различий средних величин оценивали по критерию Стьюдента.

Результаты исследований и их обсуждение

В результате проведенного исследования было показано, что острое охлаждение крыс вызывает изменение интенсивности флуоресценции катехоламинов в исследуемых ядрах головного мозга. У животных первой серии, ректальная температура которых была снижена до 25 °C, отмечено статистически достоверное снижение интенсивности флуоресценции катехоламинов в медиальном преоптическом ядре, тогда как в вентральной и дорсальной частях промежуточного ядра конечной полоски интенсив-

ность флуоресценции ядер, A). У животных, отмечали статистически значимое снижение интенсивности флуоресценции ядер, составляло 37 % в медиальном промежуточном ядре, получены у животных при 15 °C (см. рисунок 1).

Таким образом, при воздействии холода на ядра головного мозга крыс по-разному изменились интенсивность флуоресценции ядер, A), B) и C).

Флуоресценция ядер головного мозга при снижении температуры до 25 °C (A), B) и C).

I — n. interstitialis pars ventralis, striae terminalis; III — n. preoplicus medialis; контролльные ядра.

тическом ядре, A), B) и C). Установлено, что интенсивность флуоресценции ядер катехоламинов отчасти зависит от температуры, но это не является общим свойством всех ядер.

Принимая во внимание только общий результат, можно сказать, что снижение интенсивности флуоресценции ядер катехоламинов при снижении температуры может быть обусловлено уменьшением количества катехоламинов в ядре.

1. Острое охлаждение ядер катехоламинов.

2. Наиболее интенсивное снижение интенсивности флуоресценции ядер катехоламинов отмечено в медиальном преоптическом ядре.

1. Князев Г. А., Попович Т. А., Шалляпина Е. А. Влияние холода на интенсивность флуоресценции катехоламинов в ядрах головного мозга крыс // Физиология и экспериментальная медицина. 1973, № 7, с. 73.

2. Попович Т. А., Князев Г. А., Шалляпина Е. А. Влияние холода на интенсивность флуоресценции катехоламинов в ядрах головного мозга крыс // Физиология и экспериментальная медицина. 1973, № 7, с. 73.

3. Шалляпина Е. А. Влияние холода на интенсивность флуоресценции катехоламинов в ядрах головного мозга крыс // Физиология и экспериментальная медицина. 1973, № 7, с. 73.

4. Шалляпина Е. А. Влияние холода на интенсивность флуоресценции катехоламинов в ядрах головного мозга крыс // Физиология и экспериментальная медицина. 1973, № 7, с. 73.

5. Brownstein M., Falck B. The effect of cold on the fluorescence of catecholamines in the rat brain. J. Comp. Physiol. Psychol. 1965, N 10, p. 34.

6. Falck B., Brownstein M. The effect of cold on the fluorescence of catecholamines in the rat brain. J. Comp. Physiol. Psychol. 1965, N 10, p. 34.

7. Falck B., Brownstein M. The effect of cold on the fluorescence of catecholamines in the rat brain. J. Comp. Physiol. Psychol. 1965, N 10, p. 34.

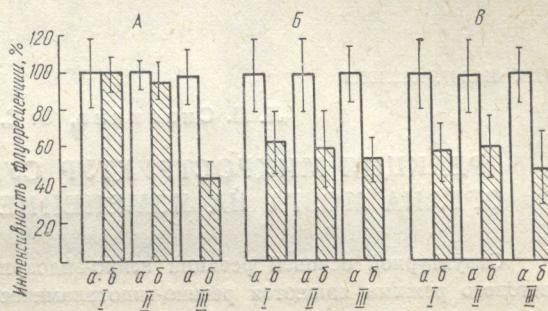
8. Gibson S., et al. The effect of cold on the fluorescence of catecholamines in the rat brain. J. Comp. Physiol. Psychol. 1965, N 10, p. 34.

ность флуоресценции катехоламинов оставалась на контролльном уровне (см. рисунок, А). У животных II серии, ректальную температуру которых снижали до 18 °С, отмечали статистически достоверное падение интенсивности флуоресценции во всех исследуемых ядрах. Вентральной части промежуточного ядра конечной полоски оно составляло 37 %, в дорсальной части промежуточного ядра конечной полоски — 40 %, в медиальном преоптическом ядре — 45 % (см. рисунок, Б). Аналогичные данные получены у животных III серии, ректальная температура которых была снижена до 15 °С (см. рисунок, В).

Таким образом, полученные данные свидетельствуют о том, что исследуемые ядра по-разному реагируют на острое охлаждение животных. Если в медиальном преоп-

тическом ядре статистически достоверное снижение интенсивности флуоресценции катехоламинов отмечено при всех режимах охлаждения, то в вентральной и дорсальной частях промежуточного ядра конечной полоски снижение флуоресценции наступает лишь при охлаждении животных до 18 и 15 °С.

Принимая во внимание литературные данные об изменении при остром охлаждении только обмена норадреналина [10], можно предположить, что наблюдаемое нами снижение интенсивности флуоресценции катехоламинов в исследуемых ядрах связано с уменьшением содержания норадреналина в них.



Выводы

1. Острое охлаждение животных вызывает снижение интенсивности флуоресценции катехоламинов.

2. Наиболее сильное снижение интенсивности флуоресценции катехоламинов отмечено в медиальном преоптическом ядре, которое по литературным данным, играет существенную роль в процессах терморегуляции.

Список литературы

- Князев Г. Г., Спиридонов В. К. Количественная оценка флуоресценции катехоламинов, выявляемых методом Фалька.—Арх. анатомии, гистологии и эмбриологии, 1977, 73, № 7, с. 89—93.
- Попович Т. В. Современные представления о термочувствительных зонах гипоталамуса.—В кн.: Нейроэндокринные корреляции. Владивосток, 1978, с. 3—13.
- Шаляпина В. Г., Бекембетова Р. Н. О роли норадреналина мозга в адаптации животных к холодовому воздействию.—В кн.: Теоретические проблемы действия низких температур на организм. Л., 1969, с. 30—31.
- Шаляпина В. Г. Участие катехоламинов мозга в регуляции гипофизарноадренальной системы.—В кн.: Гипофизарно-адреналовая система и мозг. Л., 1976, с. 49—66.
- Brownstein M., Saavedra J. M., Palkovits M. Norepinephrine and dopamine in the limbic system of the rat.—Brain Res., 1974, 79, N 2, p. 431—436.
- Falck B., Hillarp N. A., Thieme G., Torp A. Fluorescence of catecholamines and related compounds condensed with formaldehyde.—J. Histochem. Cytochem., 1962, N 10, p. 348—354.
- Falck B., Owman C. A detailed methodological description of the fluorescence method for the cellular demonstration of biogenic monoamines.—Acta univ. lundensis, Sect. 2, 1965, N 7, p. 1—23.
- Gibson S., McGeer E. G., McGeer P. L. Metabolism of catecholamines in cold exposure rats.—J. Neurochem., 1969, N 16, p. 1491—1493.

9. Harri M., Tirri R. Brain monoamines in the temperature acclimation of mice.—Acta physiol. scand., 1969, 75, N 4, p. 631—635.
10. Halawani M. E. EL, Waibel P. E. Brain indole and catecholamines of turkeys during exposure to temperature stress.—Amer. J. Physiol., 1976, 230, N 1, p. 110—115.
11. Levi R., Maynert E. U. Effects of stress on brain norepinephrine.—Fed. Proc., 1962, 21, N 2, p. 336.
12. Palkovits M., Brownstein M., Saavedra J. M., Axelrod J. Norepinephrine and dopamine content of hypothalamic nuclei of the rat.—Brain Res., 1974, 77, N 1, p. 137—149.

Институт физиологии СО АМН СССР,
Новосибирск

Поступила в редакцию
11.V 1980 г.

УДК 591.147.5:613.165.9

Л. П. Сизякина, Э. С. Гульянц

РЕАКЦИЯ МИКРОСТРУКТУР СУБКОМИССУРАЛЬНОГО ОРГАНА МОЗГА НА ИЗМЕНЕНИЕ СВЕТОВОГО РЕЖИМА

Структурной основой реакции нейро-эндокринных структур мозга на изменение светового режима являются ретино-гипоталамические связи [1]. Установлена зависимость секретообразования в субкомиссуральном органе (СКО) мозга от освещенности как экологического фактора среды обитания [2, 3]. Однако в других исследованиях эта связь не подтверждена [4].

Мы изучали влияние неонатального ослепления на морфофункциональную характеристику СКО мозга у крыс для выяснения вопроса об участии СКО мозга в опосредовании световых стимулов.

Методика исследований

Опыты выполнены на 20 крысятах 3—4 дней жизни. 15 крысят ослепляли по-средством перерезки зрительных нервов, остальные служили контролем. Забой осуществляли на 65—67 дни жизни. В эпендимоцитах СКО мозга изучали активность кислой фосфатазы по Гомори, содержание РНК по Браше и Эйнарсону, альдегид-фуксинофильного (АФ) секрета по Гомори, общий белок по Гейеру. В нефиксированных криостатных срезах определяли активность глюкозо-6-фосфатдегидрогеназы (Г-6-ФДГ) по Гессу и Скарпелли, глутаматдегидрогеназы (ГДГ), лактатдегидрогеназы (ЛДГ) и НАД-зависимой α -глицерофосфатдегидрогеназы (ГФДГ) по Рубинштейну, сукцинатдегидрогеназы (СДГ) по Нахласу в модификации К. Н. Культас. Относительную оптическую плотность продуктов гистохимических реакций определяли на цифровом интегрирующем спектрофотометре ЦИМФ-2 при площади зонда 0,9 мк^2 , кадра сканирования — 144 мк^2 и выражали в условных единицах. Цифровые результаты обработаны статистически с использованием непараметрического критерия Уилкоксона — Манна — Уитни.

Результаты исследований и их обсуждение

Спустя два месяца после двусторонней перерезки зрительных нервов в их центральных отрезках и зрительном перекресте развивается заметная атрофия по сравнению с контрольными животными этой же популяции (рис. 1). При гистологическом исследовании определяется различие в эпендимной выстилке СКО мозга, которое в опыте значительно выше, чем в контроле. У ослепленных крыс нарушается анизотропность локализации ядер, они расположены беспорядочно во всех слоях эпендимной выстилки, изменяется их форма: наряду с овальными встречаются ядра вытянутой формы с пылевидным хроматином. В супрануклеарных отделах клеток обнаруживали умеренное число вакуолей. Гипендима ослепленных крыс характеризуется увеличенным числом выявляемых сосудов капиллярного типа.

Установлено некоторое увеличение содержания АФ секрета, представленного, в основном, гранулярной формой. Скопления гранул мелкой и средней величины обнаруживаются у вентрикулярной поверхности СКО мозга, а также на границе с гипендимой. Секрет выявляется в супрануклеарных отделах клеток. В ростральной части апим-

кальная пове-
щимися положи-
свойственна с-
РНК (оптиче-
у интактных

ние суммар-
ным животни-
чесают.

Отмеча-
индикатором



Рис. 2.
а — выражено по Гомори; б — Реакция Гесса

выявляется
в супранук-
видными и
количество
желудочка
свинца.

Анали-
Г-6-ФДГ до-
делах СКО