

УДК 611.818.577.15.01

Л. Ф. Бурчинська, Л. М. Коваль

## МОНОАМІНЕРГІЧНІ СТРУКТУРИ РЕТИКУЛЯРНОЇ ФОРМАЦІЇ РОМБОВИДНОГО МОЗКУ КІШКИ

Відомості про розподіл моноамінів у ретикулярній формaciї (РФ) досить нечисленні, хоча питання про локалізацію моноамінергічних нейронів та шляхів у центральній нервовій системі ссавців взагалі широко вивчалось. Слід відзначити, що основна маса цих праць виконана на щурах, тоді як найбільш поширений об'єкт нейрофізіологічних експериментів — кішка досліджена мало. Дані літератури щодо РФ суперечливі. Так, в РФ ромбовидного мозку щурів, морських свинок, мавп та людини [6, 10, 15, 21] описані дві групи норадренергічних нейронів: в ділянці латерального ядра довгастого мозку та в латеральній частині РФ на рівні каудальної третини сірої речовини моста. У кішок виявлено [22] тільки одна з цих груп — локалізована в ділянці моста. Навіть при вивченні тварин одного виду одержані неоднакові дані. Частина авторів [19, 20] виявляла у кішок катехоламінергічні волокна в ретикулярних ядрах довгастого мозку та моста, інші дослідники [25, 26] ясно бачили їх у котенят, але не знаходили у дорослих тварин. Наведені обставини були причиною для проведення цього дослідження.

### Методика дослідження

Для виявлення моноамінів застосовували гістохімічний люмінесцентний метод Фалька — Хілларпа [13, 14]. Для перевірки специфічності світіння використовували попереднє інтратеритонеальне введення тваринам резерпіну або інгібітору моноаміноксидази — іпразиду. Препарати фронтальних зрізів стовбура мозку вивчали з допомогою люмінесцентного мікроскопа ЛМ-2 та набору світлофільтрів: ФС-1, СС-15, ЖС-18, ЖС-19.

Додатково проводили гістохімічну реакцію Гленнера [16] на моноаміноксидазу (МАО). Оскільки МАО є ферментом внутріклітинного розщеплення моноамінів [18], її присутність маркує моноамінергічні структури. Ми вважаємо, що ця реакція є добрим доповненням для вивчення моноамінів, оскільки порівняно з методом Фалька вона більш проста у використанні і дає стабільне забарвлення. Це дозволяє досліджувати препарати тривалий час. Реакцію проводили на фронтальних та сагітальних свіжозаморожених зрізах товщиною 25 мкм. Час інкубації становив 1,5—2 год. Для контролю використовували зрізи після інкубації їх у середовищі, позбавленому субстрату, чи в повноцінному середовищі після попередньої інактивації ферменту тепловою обробкою чи специфічним інгібітором МАО — іпразидом.

Вивчали ядра ретикулярної формациї ромбовидного мозку дорослих інтактних кішок (за винятком ядер шва). Користувалися атласами мозку кішок [7, 23, 27]. Ретикулярні ядра позначали за термінологією Бродала [8]. Подібно іншим авторам, ми зберегли номенклатуру моноамінергічних груп, вперше запропоновану [10] для мозку щурів.

### Результати дослідження

З допомогою методу Фалька — Хілларпа на моноаміни та реакції Гленнера на МАО виявлено, що у досліджуваних ядрах РФ дорослих кішок є моноамінергічні (МА) нейрони, але вони становлять лише незначну частину ретикулярних нейронів ромбовидного мозку. Грубе порівняння загального нейронного складу ретикулярних ядер ромбовидно-

Моноамінергічні структури

го мозку кішки (в прікістю виявленіх може навести орієнтовну кількість норадренергічних нейронів при застосуванні методу світіння. При цьому люмінесцують зелені амінергічні нейрони, виявляється в перикарії. Коли світяться відроджені клітини мають овальну форму (рис. 1, а, б). Інтересно, що може бути відображення інгібітору МАО на клітинах, посилюється. можна спостерігати кількість люмінесцуючих переслідувань.

Використання реагентів МАО-вмісних нейронів

Продукти реакції сині гранули диформуються (рис. 2, а, б). Іноді може відстані. В частині ся у ядрах на брилках.

Отже, визначають норадренергічні нейро-

го мозку кішки (в препаратах, забарвлених за методом Ніссля) з кількістю виявлених моноамінергічних ретикулярних нейронів дає змогу навести орієнтовну кількість моноамінергічних нейронів — близько 1%. Виявлені норадренергічні (НЕ) та серотонінергічні (СтЕ) нейрони, які при застосуванні методу Фалька — Хілларпа розрізняються кольором світіння. При цьому методі структури, що містять норадреналін (НА), люмінесціють зеленим, а серотонін (Ст) — жовтим кольором. В моноамінергічних нейронах дифузна зелена чи жовта люмінесценція завжди виявляється в перикаріоні та іноді — в початкових частинах відростків. Коли світиться відростки, ми бачимо нейрони мультиполярної форми. Однак часто відростки нейронів не виявляються і тоді люмінесціючі клітини мають овальну, веретеноподібну, трикутну чи багатокутну форму (рис. 1, а, б). Інтенсивність люмінесценції варіє від клітини до клітини, що може бути пов'язано з їх функціональним станом. Після введення інгібітору МАО світіння перикаріонів та відростків, особливо СтЕ клітин, посилюється. Ядро клітини не люмінесціює. В деяких випадках можна спостерігати концентрацію моноамінів навколо ядра — інтенсивно люмінесціюче перинуклеарне кільце.

Використання реакції на МАО дозволяє виявити збіг у локалізації МАО-вмісних нейронів та люмінесціюючих моноамінергічних нейронів.

Продукти реакції на МАО — бузковий пиловидний осад та темносині гранули диформазану виявляються в перикаріоні та відростках (рис. 2, а, б). Іноді можна було прослідкувати відростки клітин на значній відстані. В частині нейронів позитивна реакція на МАО відзначається у ядрах на брилках гетерохроматину.

Отже, визначаються два типи моноамінергічних ретикулярних нейронів — норадренергічні та серотонінергічні.

*Норадренергічні нейрони* залежно від особливостей їх розподілу в РФ та взаємовідношень розподіляються на: 1) поодинокі нейрони, розсіяні в ядрах; 2) нейрони, які зібрані в закономірно локалізовані групи; 3) дендритні гломеруллярні комплекси.

1. Поодинокі НА-вмісні нейрони в незначній кількості трапляються у всіх досліджуваних ядрах, за винятком парамедіанного. В латеральній частині РФ люмінесціюючих клітин було більше, ніж у медіальній. Це переважно дрібні та середнього розміру нервові клітини овальної та заокругленої форми, рідше — відростчасті.

2. Виявлено дві групи НЕ нейронів: в латеральному ядрі довгастого мозку (аналогічно групі А-1 у шурів за [10]), та в каудальному — оральному ядрі моста (аналогічно групі А-7).

Для першої групи характерно нерівномірно-гніздовий розподіл НЕ нейронів, які утворювали на протязі ядра скupчення різного розміру, з 3—7—12 клітин (рис. 1, а). Така ж картина спостерігається при реакції на МАО (рис. 2, а). У 27 серійних ступінчастих зрізах латерального ядра (кожний сьомий 25 мкм звіз) ми налічували в середньому 54—60 МАО-позитивних клітин. Вони займають переважно периферію ядра і рідше розташовані в середині його. Більшу масу групі складають маленькі та середнього розміру клітини овальної чи відростчастої форми (рис. 1, а, б; 2, а, б). Великі клітини поодинокі. Відростки більшої частини нейронів прямуєть у бік вентральної поверхні мозку до скupчення поперек чи косо зрізаних люмінесціюючих волокон низхідного бульбо-спінального НЕ шляху. Відростки інших нейронів прямуєть дорсо-медіально до РФ.

Нейропіль групи густіший у порівнянні з іншим нейропілем ядра, оскільки він утворюється відростками НЕ клітин групи та захожими моноамінергічними термінальними волокнами, які тут закінчуються.

Рис. 1. Локалізація моноамінів у РФ ромбовидного мозку кішки.  
 а — група лімінгестіючих НЕ нейронів у латеральному ретикулярному ядрі, об. 20, ок. 3; б — НЕ ретикулярний нейрон групи *nucleus subpretzelius*, об. 40, ок. 5; в — лімінгестіції НЕ теретикулярного нейрона, в якому немає монамінів. Кайданне ретикулярне ядро моста. Імерс. 36, об. 90, ок. 5.

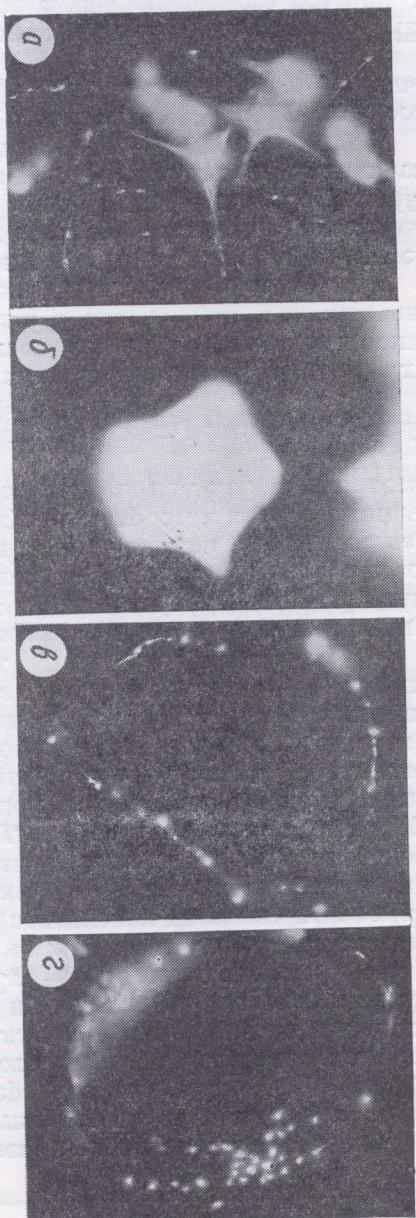
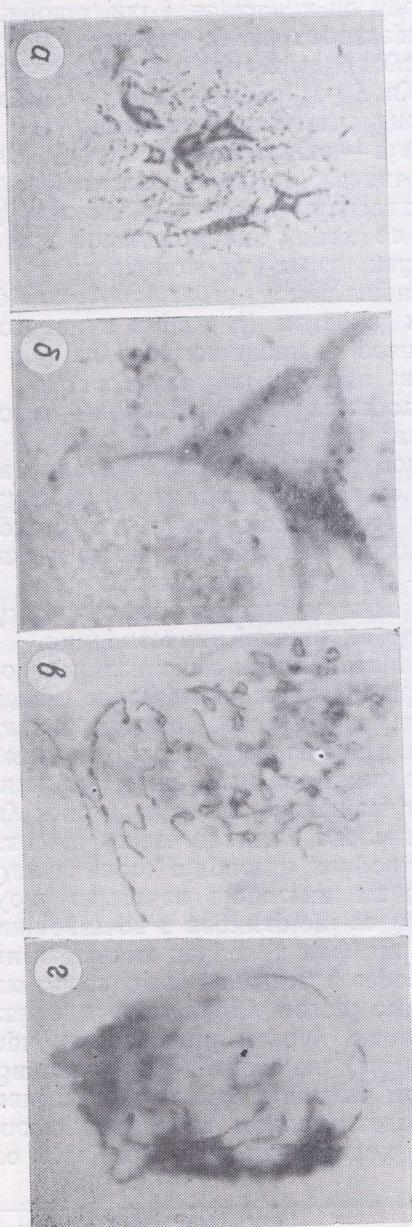


Рис. 2. Локалізація МАО у РФ ромбовидного мозку кішки.

а — група МАО-відмінних латерального ретикулярного ядра, об. 10, ок. 6; б — появлення реакції на МАО у перикаріоні та відростках ретикулярного нейрона *nucleus subpretzelius* об. 40, ок. 6; в — інтенсивна реакція МАО в термінах, які облицюють поверхню ретикулярного нейрона, що не містить мономінів. Імерс. 36, об. 100, ок. 5; г — кілька маленьких зірчастих клітин нейрона приходять з інтенсивною реакцією на МАО в перикаріоні та відростках (стрілки на поверхні МАО-негативного нейрона). Імерс. 36, об. 100, ок. 5. Всі мікрофото на рис. 1 та 2 зроблені під час друкування.



Монамінієспільні структури  
 відсутні в ретикулярному ядрі  
 моста. Імерс. 36, об. 90, ок. 5.

Друга група нейронів розташована в латеральній ділянці каудального-орального ретикулярних ядер моста, вентро-латерально від *locus coeruleus*, в *n. subcoeruleus* (аналогічно групі А-7 у щурів). Вона має пухко розташовані маленькі та середнього розміру клітини. Відростки цих клітин іноді простежуються в медіальну РФ, де вони губляться чи прямають до ділянки, в якій знаходяться поперек зірзані волокна вентрального висхідного НЕ шляху. Нейропіль цієї групи, як і попередньої, добре виражений та виділяється серед іншого нейропілю.

В медіальній РФ зірка трапляються маленькі скучення, які складаються з трьох — п'яти нервових клітин. Їх відростки єдиним жмутом піднімаються дорсо-латерально у напрямку ядра солітарного тракту. Можливо, це комплекси нейронів, об'єднані єдиною функцією.

3. Крім закономірно локалізованих груп НЕ нейронів виявляються групки, які складаються з трьох — п'яти маленьких та середнього розміру клітин, дендрити яких переплітаються. Це так звані дендритні гломерули. Ми виявляємо їх у латеральному та дрібноклітинному ретикулярних ядрах. Щікаво, що при застосуванні реакції на АХЕ [1], крім холінергічних дендритних гломерул, виявлялись гломерули нехолінергічної природи.

Як показано в даному дослідженні, вони можуть бути норадренергічними, але не виключена можливість існування дендритних гломерул іншої медіаторної природи. Наявність гломерулярних комплексів, очевидно, є закономірною для діяльності цих ядер; значна кількість їх виявлена імпрегнаційним методом Гольджі [31].

*Серотонінергічні нейрони* не утворюють такого чіткого локального скучення, як НА нейрони. Вони розсіяні у вентро-латеральній частині гіантоклітинного ядра довгастого мозку та відповідають аналогічно локалізованим нейронам групи Б-3 щурів. Клітини середнього розміру, рідше — великі, їх відростки орієнтовані в медіо-латеральному напрямку.

Застосування інгібітору МАО дозволяє простежити відростки на значній відстані, аж до самої вентральної поверхні мозку. Тут, латерально від нижніх олів, виявляються жовті люмінесціючі крапки — поперек зірзані волокна низхідного СтЕ шляху. Деякі СтЕ нейрони надсилають відростки в медіальну ретикулярну формaciю, де трапляються поодинокі нервові клітини, обплетені серотонін-вмісними терміналями. Нечисленні серотонінвмісні нервові клітини розсіяні у медіальних відділах РФ.

Отже, складається враження, що в цілому латеральна ретикулярна формація багатша моноамінергічними нейронами, ніж медіальна.

Нейропіль досліджуваних ядер при застосуванні реакцій на моноаміні та МАО досить розріджений у порівнянні з нейропілем, який виявляється методами імпрегнації. Це пов'язано з тим, що нейропіль ретикулярних ядер значною мірою утворений могутніми відростками ретикулярних нейронів, які при даній реакції не виявляються (за винятком 1% клітин), а моноамінергічні волокна, що прямають до РФ і контактиують з тілами та відростками клітин, порівняно нечисленні і дуже тонкі. Максимум реакцій у цих волокнах спостерігається тільки у варикозитетах, тоді як інтернодальні ділянки відзначаються мінімальною реакцією і ледве помітні (рис. 1, в; 2, в). Тому частіше можна було бачити тільки ряд яскраво висвічувючих чи забарвлених варикозитетів. З цієї причини важко встановити походження таких волокон. В нейропілі РФ крім розсіяних варикозних волокон спостерігали фрагменти нечисленних пучків варикозних (діаметром 1—2 мкм) та гладких (діаметром від 4 до 8 мкм) НЕ волокон, які йдуть у різних напрямках. Зокрема, пучки гладких волокон середньої товщини (6—8 мкм) йдуть горизонтально і

a — група МАО-вмісних нейронів латерального ретикулярного ядра, об. 10, ок. 6; b — позитивна реакція на МАО у перикаріоні та відростках ретикулярного нейрона *lateralis subcoeruleus* об. 40, ок. 6; в — інтенсивна реакція МАО в терміналях, які облягають поверхню ретикулярного нейрона, що не містить моноамінів. Імерс. 36, об. 100, ок. 5; 2 — кілька маленьких зірчастих клітин не-відомої природи з інтенсивною реакцією на МАО в перикаріоні та відростках (斯特рілки на поверхні МАО-негативного нейрона). Імерс. 36, об. 100, ок. 5. Всі мікрофото на рис. 1 та 2 збільшені при друкуванні.

пересікають центральну частину латерального ядра. Виявляються також окремі поперек чи косо зрізані НЕ і СтЕ аксони чи їх скупчення. Тонкі варикозні НА терміналі утворюють «синапси на протязі» з відростками та тілами багатьох ретикулярних нейронів (в яких є чи нема моноамінів, рис. 1, в; 2, в), тоді як СтЕ терміналей значно менше і вони, в основному, обплітають нелюмінесціючі нейрони. Отже, багато ретикулярних нейронів чутливі до вlivу моноамінів, тобто мають аміноцептивні властивості. Крім того, ми бачили нейрони, на яких не було Ст, НА та МАО-вмісних терміналей. Таких нейронів значно більше в РФ моста, ніж у РФ довгастого мозку. Це свідчить про нерівномірний розподiл МА терміналей у РФ ромбовидного мозку кiшки.

**Клітини невідомої природи.** В препаратах, обслідуваних на МАО та моноаміні, виявляються дрібні (10–15 мкм) зірчастої форми клітини з довгими варикозними відростками, які обплітають нервову клітину густою сіткою. На тілі одного нейрона може бути від трьох до п'яти таких клітин. Інтенсивна реакція на МАО визначається в перикаріоні та відростках з максимумом активності ферменту у варикозитетах (рис. 2, г). При обробці тканини мозку за методом Фалька в перикаріоні виявляються гранули, які люмінесціють яскраво-жовтим кольором, характерним для серотоніну (рис. 1, г). Люмінесціючі гранули поширюються також у відростки, накопичуючись у варикозитетах та позначаючи таким чином хід відростків. Такі МАО і Ст-вмісні клітини виявляються на ретикулярних нейронах різних ядер, але найбільше їх у латеральному ядрі. Відзначено, що найчастіше вони локалізуються на нейронах, які не містять моноамінів. Природа цих клітин нам не ясна, але розмірами та структурою вони відрізняються від сателітарної глії. Подібні клітини ми бачили на нейронах гіпокампа [2].

## Обговорення результатів досліджень

В РФ відомі три функціонально різні групи нейронів: ретикуломозочкові, ретикуло-спінальні та нейрони з висхідними проекціями. Однак досі повністю не встановлена медіаторна специфікація нейронів кожної з цих груп. В гістохімічних перепаратах це пов'язано з трудністю визначення ходу аксонів, що залежить від низької концентрації в них медіаторів та ферментів їх метаболізму. Більш результативним виявилося поєднання оперативного втручання з гістохімічною технікою та вживанням фармакологічних речовин, які впливають на метаболізм медіаторів. Подібні дослідження були проведені заради виявлення джерела МА волокон спинного мозку та вищерозташованих структур центральної нервової системи [4, 9, 11, 12, 17]. Було встановлено, що більшість НЕ терміналей в сірій речовині спинного мозку щурів починається від клітин групи А-1, яка розташована в довгастому мозку. Дальстрьом і Фукс [10] та інші автори виявляли НА-вмісні клітини цієї групи навколо латерального ядра. Виявлені нами НЕ нейрони розташовані не тільки по периферії ядра, але також і в середині його. Вивчаючи опис Дальстрьом та Фукс, складається враження, що клітини групи А-1 не мають відношення до самого ядра, а тільки прилягають або оточують його. Ми гадаємо, що найімовірніше, ці нейрони належать до латерального ядра, але відрізняються своїми зв'язками та функцією від інших його клітин. Нам вдалося простежити, що відростки більшої частини нейронів групи А-1 прямують центрально та концентруються в ділянці довгастого мозку, де локалізований низхідний бульбо-спінальний НЕ шлях [21]. Раніше нейрогістологічними методами було встановлено, що серед нейронів латерального ядра, переважну кількість яких складають

ретикуло-мозочкові нейрони [2, 24]. Все це дозволяє при ядрі кішки НЕ нейрони є ро де розташована більшість тинне ядро довгастого мозк ого ядер моста [8, 24]), м клітини, а у латеральному тин, дозволяє зробити висно спінальних нейронів норадре них нейронів повинна виро біологічно активні речовини.

1. На холінергічну при-  
довгастого мозку може вка-  
які спускаються в спинний м.

2. Популяції гліцин-трансамінази вдалося виявити методом полімеризації і  $\gamma$ -аміномасляної кислоти на електрофізіологічно ідентичній системі [29], але численність популяції

3. До складу ретикуло-гічні нейрони. В наших дослідженнях можна було простежити аксионні волни в бік розташування низхідної шведських авторів [9—12, 14]. Серотонінергічні ретикуло-від нейронів ядер шва (*n. raphe*)

Отже, для групи ретикторна різномірність: їх впливатись за допомогою: НА, Стилхоліну.

Щодо ретикулярних нервів цієї численної групи також ментально біогістохімічними методами нейрониmonoамінергічних груп та моста щурів беруть участь. Як з цього, ми гадаємо, що відростки яких орієнтовані дисталі в медіальній РФ довгастого ядра солітарного тракту, по хідний НЕ шлях [30], можуть мати хідними проекціями. Це відповідає нейронам цієї групи, які посилають свої висхідні проекції по хідному НЕ шляху, якщо вони є A-7.

Група ретикуло-мозочкових клітин локалізується у трьох ретикулярних ядрів, але її місце в логічній структурі мозку досліджене недостатньо. Використанням методу флуоресцентної мікрофотографії в мозку кролика зроблено можливим вивченням місця розташування цих клітин у мозку [8, 24].

ядра. Виявляються також чи їх скупчення. Тонкі на протязі з відростками яких є чи нема моноамінно менше і вони, в основі. Отже, багато ретикуло-мозочкові нейрони мають аміноцептіви, на яких не було Ст, НА або більше в РФ моста, зокрема відомий розподіл МА

обслідуваних на МАО та зірчастої форми клітини літають нервову клітину від трьох до п'яти та знаходитьться в перикаріоні та моменту у варикозитах моста Фалька в перикаріоні скраво-жовтим кольором, несціючі гранули поширені варикозитах та познаємо Ст-вмісні клітини виявлені, але найбільше їх у лівій вовни локалізуються на цих клітинах нам не ясна, виявляється від сателітарної глії. Ампа [2].

#### Дослідження

Групи нейронів: ретикуло-східними проекціями. Одна специфікація нейронів в цих групах є пов'язано з трудом від низької концентрації. Більш результативним є з гістохімічною технікою, що впливають на метаболізм. Іноді заради виявлення джерела встановлено, що більшість мозку щурів починається з астому мозку. Дальші дослідження клітини цієї групи наводять на те, що нейрони розташовані не в одній його. Вивчаючи опис, що клітини групи А-1 не прилягають або оточують інші нейрони, які належать до латеральної та функцією від інших відростки більшої частини концентруються в ділянці бульбо-спінальний НЕ. Групи було встановлено, що кількість яких складають

ретикуло-мозочкові нейрони, є набагато ретикуло-спінальних нейронів [2, 24]. Все це дозволяє припустити, що виявлені нами у латеральному ядрі кішки НЕ нейрони є ретикуло-спінальними. Той факт, що у ядрах, де розташована більшість ретикуло-спінальних нейронів (гіантоклітинне ядро довгастого мозку, медіальні ділянки каудального та орального ядер моста [8, 24]), ми бачимо лише поодинокі НА-вмісні нервові клітини, а у латеральному ядрі виявляється нечисленна група НЕ клітин, дозволяє зробити висновок, що тільки невелика частина ретикуло-спінальних нейронів норадренергічної природи. Решта ретикуло-спінальних нейронів повинна виробляти та використовувати як медіатор інші біологічно активні речовини.

1. На холінергічну природу деяких ретикуло-спінальних нейронів довгастого мозку може вказувати виявлення їх АХЕ-вмісних аксонів, які спускаються в спинний мозок [3].

2. Популяції гліцин- та гамма-амінергічних гальмівних нейронів вдалося виявити методом поєднання мікройонофоретичної аплікації гліцину і γ-аміномасляної кислоти (ГАМК) та їх специфічних антагоністів на електрофізіологічно ідентифіковані ретикуло-спінальні нейрони [28, 29], але численність популяції невідома.

3. До складу ретикуло-спінальних нейронів входять серотонінергічні нейрони. В наших дослідах при попередньому введенні іпразиду можна було простежити аксони деяких нейронів групи Б-3, спрямовані в бік розташування низхідного СтЕ шляху, що узгоджується з даними шведських авторів [9—12, 17]. Вони крім цього показали, що більшість серотонінергічних ретикуло-спінальних нейронів починаються переважно від нейронів ядер шва (*n. raphe obscurus*, *n. raphe pallidus*).

Отже, для групи ретикуло-спінальних нейронів характерна медіаторна різномірність: їх вплив на нейрони спинного мозку може здійснюватись за допомогою: НА, Ст, гліцину, ГАМК, а також, можливо, ацетилхоліну.

Щодо ретикулярних нейронів з висхідними проекціями, то серед цієї численної групи також дуже мало нейронів НЕ природи. Експериментально біогістохімічними дослідженнями [4, 5] було доведено, що нейрони моноамінергічних груп А-1, А-2, А-5, А-6, А-7 довгастого мозку та моста щурів беруть участь в утворенні висхідної НЕ системи. Виходячи з цього, ми гадаємо, що виявлені нами у кішки нейрони групи А-1, відростки яких орієнтовані дорсо-медіально, а також скупчення НЕ клітин в медіальній РФ довгастого мозку з відростками, спрямованими до ядра солітарного тракту, поблизу якого локалізується центральний висхідний НЕ шлях [30], можуть бути НЕ ретикулярними нейронами з висхідними проекціями. Це відноситься також до групи А-7 моста: частина нейронів цієї групи посилає відростки в ділянку розташування центрального висхідного НЕ шляху, що локалізований центрально-медіально від групи А-7.

Група ретикуло-мозочкових нейронів складається з нейронів, які локалізуються у трьох ретикулярних ядрах: латеральному, парамедіальному та у ретикулярному ядрі покришки моста. Експериментально-морфологічними дослідами [8, 24] було доведено, що в цих ядрах майже всі нейрони зв'язані з мозочком. Виняток становить латеральне ядро, в якому знайдені нечисленні ретикуло-спінальні нейрони та нейрони з висхідними проекціями [8, 24] норадренергічної природи [4, 9, 11, 12, 17]. У наших препаратах у латеральному ядрі також визначаються НЕ ретикуло-спінальні нейрони та НЕ нейрони з висхідними проекціями. Поодинокі НА-вмісні нервові клітини, хід відростків яких прослідкувати не вдалося, трапляються у ретикулярному ядрі покришки моста, але не

виявляються у парамедіанному ядрі. В попередніх дослідах [1] нами було показано, що  $\frac{1}{3}$ — $\frac{1}{2}$  частина нервових клітин згаданих ядер дає інтенсивну реакцію на АХЕ-фермент розщеплення ацетилхоліну, тобто може бути холінергічної природи. Наведені дані свідчать про те, що медіаторна характеристика основної маси ретикуло-мозочкових нейронів невідома.

При обстеженні ретикулярної формації ми звернули увагу на те, що її латеральні ділянки (дрібноклітинне ядро) містять багато розсіяних НЕ нейронів. З нейрогістологічних праць [8, 24] відомо, що нейрони дрібноклітинного ядра є «асоціативними» і посилають свої аксони до «еферентних» нейронів медіальної РФ, тому виявлені нами в латеральних ділянках НЕ нейрони можуть бути асоціативними, а їх аксони — складати частину НЕ волокон в медіальній РФ.

Отже, на основі літературних та власних даних можна вважати, що НЕ ретикулярні нейрони ромбовидного мозку кішки встановлюють зв'язки з вище та нижчерозташованими структурами мозку, а також забезпечують взаємодію ретикулярних нейронів, локалізованих у різних ядрах і на різних рівнях РФ; значна кількість ретикулярних нейронів у відношенні медіаторної спеціалізації залишається неідентифікованою.

Порівняння локалізації НЕ і СтЕ груп у різних тварин (щурів, морських свинок, кішок, собак, мавп) та людини показує, що основні клітинні групи зберігаються у всіх, дещо варіюючи в розміщенні та розмірах. Виняток становить група А-1, яка деякими авторами [22], на відміну від нас, не була виявлена у кішок. Це дивно, оскільки встановлено [4, 5, 9, 11, 12, 17], що у інших тварин вона забезпечує НЕ терміналями значну кількість нейронів спинного мозку, а також бере участь в утворенні висхідного НЕ шляху.

Про походження моноамінергічних терміналей, які виявляються в РФ, відомо дуже мало. У дорослих тварин концентрація моноамінів у нетермінальній частині аксонів низька. Максимальна люмінесценція та активність МАО відзначається тільки у варикозитах терміналей, тоді як інтернодальні ділянки характеризуються мінімальною реакцією і ледве помітні. Тому ми не змогли визначити джерела моноамінергічних терміналей, які закінчуються на ретикулярних нейронах. Це вдалося прослідкувати [19, 20] на молодих тваринах, оскільки у них аксони світяться яскравіше і на всьому протязі. Завдяки цьому при обстеженні мозку котенят згаданим авторам [19, 20] вдавалось бачити люмінесціюючі катехоламінергічні волокна, які виходили з *locus coeruleus* (група А-6) в каудальне ядро моста та колатералі аксонів клітин групи А-6 та А-7 (*n. subcoeruleus*), направлені в довгастий та спинний мозок. Виявлені колатералі аксонів НЕ ретикулярних нейронів групи А-8 середнього мозку, які спускаються в ретикулярну формацію моста. Однак, навіть на молодих тваринах не вдалось одержати повне уявлення щодо термінальної системи цих волокон.

Що стосується серотонінергічних терміналей, то їх особливо важко спостерігати через те, що вони надзвичайно тонкі і чутливі до ультрафіолетових променів, під впливом яких дуже швидко втрачають світіння. Тому нам, як і іншим авторам, не вдалося виявити джерела СтЕ терміналей в РФ.

### Висновки

- Серед ретикулярних нейронів ромбовидного мозку дорослих кішок дуже мало нейронів моноамінергічної природи (приблизно 1%). Виявлено дві групи норадренергічних нейронів: у латеральному ретику-

лярному ядрі довгастого ядра мозку з проекціями. Скупчені латеральні частини ретикулярних ядер нокі норадренергічні.

2. Значна частина моноамінів (ноцептивні властивості)

3. На ретикулярній невідомої природи,

1. Бурчинська Л. Ф., лярної формациї ретикулярні формації речовин № 4, с. 486—493.
2. Торская И. В., Бурчинська Л. Ф., моноаміноксидаза в латеральній частині ретикулярних ядер мозку кішки. С. 40—46.
3. Фоя Н. М., Бородін А. С., Стому мозку кішки. С. 1—175.
4. Andén N.-E., Dahlström A., Monoamine neurons in the rat brain. 1966, 67, N 3—4, p. 34—45.
5. Andén N.-E., Dahlström A., Monoamine neurons in the monkey brain. 1966, 67, N 3—4, p. 34—45.
6. Battista A., Fuxe K., Falck B., The distribution of monoamine neurons in the monkey. — Experientia, 1965, 21, p. 175—179.
7. Berman A. L. The distribution of monoamine terminals in the central nervous system. The University of Texas Press, 1965, 175 p.
8. (Brodal A.) Бродаль А., Американський журнал фізіології, 1965, 175, N 1, p. 1—175.
9. Carlsson A., Falck B., The distribution of monoamine terminals in the spinal cord. — Acta physiologica Scandinavica, 1965, 175, p. 1—175.
10. Dahlström A., Fuxe K., The distribution of monoamine terminals in the central nervous system. The University of Texas Press, 1965, 175 p.
11. Dahlström A., Fuxe K., The distribution of monoamine terminals in the central nervous system. The University of Texas Press, 1965, 175 p.
12. Dahlström A., Fuxe K., The distribution of monoamine terminals in the central nervous system. The University of Texas Press, 1965, 175 p.
13. Falck B., Hillarp N.-A., The distribution of monoamine compounds in the central nervous system. Life sci., 1965, N 4, p. 348—354.
14. Falck B., Owman C., The distribution of monoamine terminals in the central nervous system. The University of Texas Press, 1965, 175 p.
15. Felten D., Laties A., The distribution of monoamine terminals in the monkey brain. — American Journal of Anatomy, 1965, 175, p. 1—175.
16. Glenner G. G., Burstin H., The distribution of monoamine oxidase activity in the central nervous system. — Journal of Neurochemistry, 1965, 175, p. 591—599.
17. Hillarp N.-A., Fuxe K., The distribution of monoamine terminals in the central nervous system. The University of Texas Press, 1965, 175 p.
18. Iversen L. The uptake of monoamines by the central nervous system. — University Press, 1965, 175 p.
19. Maeda T., Pin C., The distribution of monoamine terminals in the central nervous system. — Journal of Neurochemistry, 1965, 175, p. 1—175.
20. Maeda T., Pin C., The distribution of monoamine terminals in the central nervous system. — Journal of Neurochemistry, 1965, 175, p. 1—175.

дніх дослідах [1] нами пітих згаданих ядер дає ння ацетилхоліну, тобто свідчать про те, що меломозочкових нейронів

звернули увагу на те, що містять багато розсії [8, 24] відомо, що нейроосилюють свої аксони доявлені нами в латеральними, а їх аксони —

них можна вважати, що кішки встановлюють рами мозку, а також залокалізованих у різних ретикулярних нейронів усьє неідентифікованою. них тварин (щурів, морягу, що основні клітини розміщені та розмірах. горами [22], на відміну кільки встановлено [4, 5, 6] НЕ терміналями значбере участь в утворенні

лей, які виявляються в централізація моноамінів уальна люмінесценція та штетах терміналей, тоді інімальною реакцією і ереда моноамінергічних нейронах. Це вдалося кільки у них аксони свії цьому при обстеженні бачити люмінесціюю-

*locus coeruleus* (група нів клітин групи А-6 та а спинний мозок. Виявнів групи А-8 середнього моста. Однак, навіть на влення щодо терміналей, то їх особливо важко і чутливі до ультрафіолетко втрачають світіння.

ти джерела СтЕ термі-

ного мозку дорослих кі-  
поди (приблизно 1%). У латеральному ретику-

лярному ядрі довгастого мозку та латеральній ділянці орального-каудального ядра моста. Серед них є нейрони з висхідними та низхідними проекціями. Скупчення серотонінергічних нейронів відзначено у вентролатеральній частині гіантоклітинного ядра довгастого мозку. В інших ретикулярних ядрах, за винятком парамедіанного, траплялись поодинокі норадренергічні та серотонінергічні нейрони.

2. Значна частина ретикулярних нейронів (які містять чи не містять моноаміні) обплетена моноамінергічними терміналями, тобто має аміноцептивні властивості.

3. На ретикулярних нейронах виявлені дрібні відростчасті клітини невідомої природи, які містять серотонін та моноаміноксидазу.

### Література

- Бурчинська Л. Ф., Коваль Л. М. Локалізація ацетилхолінестерази в ядрах ретикулярної формaciї ромбовидного мозку кішки. — Фізiol. журн. АН УРСР, 1975, 21, № 4, с. 486—493.
- Торская И. В., Бурчинская Л. Ф., Коротченко В. В. Локализация биогенных аминов и моноаминоксидазы в гиппокампе кролика. — Нейрофизиология, 1973, 5, № 1, с. 40—46.
- Фоя Н. М., Бородін Ю. З. Топографія локалізації холінергічних структур у довгастому мозку кішки. — Фізiol. журн. АН УРСР, 1974, 20, № 4, с. 508—516.
- Andén N.-E., Dahlström A., Fuxe K., Olson L., Ungerstedt U. Ascending noradrenaline neurons from the pons and the medulla oblongata. — Experientia, 1966, 22, N 1, p. 44—45.
- Andén N.-E., Dahlström A., Fuxe K., Larsson K., Olson L., Ungerstedt U. Ascending monoamine neurons to the telencephalon and diencephalon. — Acta physiol. scand., 1966, 67, N 3—4, p. 313—326.
- Battista A., Fuxe K., Goldstein M., Ogawa M. Mapping of central monoamine neurons in monkey. — Experientia, 1972, 28, N 6, p. 688—690.
- Berman A. L. The brain stem of the cat. A cytoarchitectonic atlas with stereotaxic coordinates. The University of Wisconsin Press, Madison, Milwaukee, London, 1968, 175 p.
- (Brödal A.) Бродал А. Ретикулярная формация мозгового ствола. М., 1960, 99 с.
- Carlsson A., Falck B., Fuxe K., Hillarp N.-A. Cellular localization of monoamines in the spinal cord. — Acta physiol. scand., 1964, 60, N 1—2, p. 112—119.
- Dahlström A., Fuxe K. Evidence for the existence of monoamine-containing neurons in the central nervous system. 1. Demonstration of monoamines in the cell bodies of brain stem neurons. — Acta physiol. scand., 1964, 62, suppl. 232, p. 1—55.
- Dahlström A., Fuxe K. Evidence for the existence of monoamine-containing neurons in the central nervous system. 2. Experimentally induced changes in the intraneuronal amine levels of bulbospinal neuron systems. — Acta physiol. scand., 1965, 64, suppl. 247, p. 1—36.
- Dahlström A., Fuxe K., Kernell D., Sedvall G. Reduction of the monoamine stores in the terminals of bulbospinal neurons following stimulation in the medulla oblongata. — Life sci., 1965, N 4, p. 1207—1212.
- 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 Ch. A detailed methodological description of the fluorescent method for the cellular demonstration of biogenic monoamines. — Acta Universitatis Ludensis, sectio 2, 1965, N 7, 25 p.
- Felten D., Lattes A., Carpenter M. Monoamine-containing cell bodies in the squirrel monkey brain. — Am. J. Anat., 1974, 139, N 2, p. 153—165.
- Glenner G. G., Burtner H. J., Brown G. W. The histochemical demonstration of monoamine oxidase activity by tetrazolium salts. — J. Histochem. Cytochem., 1957, N 5, p. 591—599.
- Hillarp N.-A., Fuxe K., Dahlström A. Demonstration and mapping of central neurons containing dopamine, noradrenaline and 5-hydroxytryptamine and their reactions to psychopharmacological agents. — Pharmac. Rev., 1966, 18, N 1, p. 727—741.
- Iversen L. The uptake and storage of noradrenaline in sympathetic nerves. Cambridge University Press, 1967, 252 p.
- Maeda T., Pin C. Organisation et projections des systèmes catecholaminergiques du pont chez chaton. — C. r. Soc. biol., 1971, 165, N 11, p. 2137—2141.
- Maeda T., Pin C., Salvert D., Ligier M., Jouvet M. Les neurones contenant des

- catecholamines du tegmentum pontique et leurs voies de projection chez le chat.— Brain Res., 1973, 57, N 1, p. 119—152.
21. Nobin A., Björklund A. Topography of the monoamine neuron systems in the human brain as revealed in fetuses.— Acta physiol. scand., 1973, suppl. 388, 40 p.
  22. Pin C., Jones B., Jouvet M. Topographic des neurones monoaminergiques du tronc cérébral du chat: étude par histofluorescence.— С. р. Soc. biol., 1968, 162, N 12, p. 2136—2141.
  23. Reinoso-Suárez F. Topographischer Hirnatlas der Katze für experimental-physiologische Untersuchungen. Herausgegeben von Merck A. G. Darmstadt 1961, 74 p.
  24. (Rossi G., Zancketti A.) Rossi Дж., Цанкетти А. Ретикулярная формация ствола мозга. М., ИЛ, 1960, 260 с.
  25. Sladek J. R. Differences in the distribution of catecholamine varicosities in cat and rat reticular formation.— Science, 1971, 174, N 4007, p. 410—412.
  26. Sladek J. R. Age-dependent differences in catecholamine distribution within cat reticular formation.— Exp. Neurol., 1973, 38, N 3, p. 520—524.
  27. Taber E. The cytoarchitecture of the brain stem of the cat. I. Brain stem nuclei of cat.— J. Compar. Neurol., 1961, N 1, p. 27—52.
  28. Tebecis A. K., Maria A. di. Strychnine-sensitive inhibition in the medullary reticular formation: evidence for glycine as an inhibitory transmitter.— Brain Res., 1972, 40, N 2, p. 373—383.
  29. Tebecis A. K., Ischikawa T. Glycine and GABA as inhibitory transmitters in the medullary reticular formation. Studies involving intra- and extracellular recording.— Pflügers Arch., 1973, 338, № 3, p. 273—278.
  30. Ungerstedt U. I. Stereotaxic mapping of the monoamine pathways in the rat brain.— Acta physiol. scand., 1971, suppl. 367, p. 1—48.
  31. Valverde F. Reticular formation of the pons and medulla oblongata. A Golgi study.— J. Compar. Neurol., 1961, N 1, p. 71—99.

Відділ фізіології вищої нервової діяльності  
Інституту фізіології ім. О. О. Богомольця  
АН УРСР, Київ

Надійшла до редакції  
6.XI 1976 р.

УДК 612.014.2:616.831

## I ГІПОТ ПРИ ЗМ

Тинкторіал  
з нейросекрето-  
ми (ГНС) [1];  
ту [10], залеж-  
[6], наявність р-  
кової залози [5]  
мах регуляції  
процес осморег-  
ГНС [1]. Про-  
суперечливі і не-

Наше дослі-  
дування СКО і

### L. F. Burchinskaja, L. M. Kovar' MONOAMINERGIC STRUCTURES OF CAT HINDBRAIN RETICULAR FORMATION

#### Summary

The data on monoamine and monoaminoxidase histochemical identification in the cat rhomboid reticular formation nuclei allow concluding that 1% of the reticular neurons are monoaminergic ones. The noradrenergic neurons are found in the lateral reticular nucleus and in the lateral parts of the oral-caudal nuclei of the pons. There are neurons with ascending and descending projections among them. The serotoninergic neurons are localized in the ventro-lateral region of the medulla oblongata nucleus gigantocellularis. A considerable part of the reticular neurons with and without monoamines possess the aminoceptive properties as the monoaminergic terminals are found on them. Small serotonin- and monoaminoxidase-containing cells of unknown nature with numerous processes are revealed on the reticular neurones.

Department of the Higher Nervous Activity  
the A. A. Bogomolets Institute of Physiology,  
Academy of Sciences, Ukrainian SSR, Kiev

Досліди прове-  
них на три групи.  
віварію; II — позба-  
вводили водопровід.  
В нефікованих крі-  
за Нахласом, лакта-  
ної а-гліцерофосфат-  
генази (Г-6-ФДГ) з  
переднього гіпотала-  
барвленні альдегід-с-  
фізі за Гоморі в мо-  
візуально, обчислов-  
ному (СОЯ) і парав-  
вали відносну сумар-  
скануючому спектро-  
121 мк<sup>2</sup>, зонда 1 мк<sup>2</sup>.

Встановлено,  
чуються фермент  
ром якого є Г-6-Ф-  
α-ГФДГ відбиває  
епендимоцитів С  
при невисокій ак-  
тівності пов'язана, пер-  
являється у вигля-  
ної форми.