

Центральні механізми стимулюючого впливу інтервальних гіпоксических тренувань на ендокринну функцію підшлункової залози щурів

В исследованиях на крысах линии Вистар изучали морфофункциональное состояние нейронов дорсального моторного ядра *n.vagus* (ДЯВ), голубого пятна (ГП) и пептидергических нейронов медиального мелкоклеточного субъядра паравентрикулярного ядра гипоталамуса (ммПВЯ) в условиях действия интервальных гипоксических тренировок (ИГТ, 21 сут по 6 ч на «высоте» 6000 м). Функциональное состояние пептидергических нейронов, синтезирующих нейротензин, холецистокинин, бомбезин, лей- и мет-энкефалины, кальцитонин-ген-родственный и вазоинтестинальный пептиды, оценивали иммуноцитохимическим методом путем выявления их концентрации в нейронах ммПВЯ и срединном возвышении гипоталамуса. Установлено, что ИГТ приводят к активации пептидергических нейронов ммПВЯ, стволовых нейронов ДЯВ и умеренному торможению ГП. Предполагается, что указанные структуры могут участвовать в реализации стимулирующего эффекта ИГТ на состояние β -клеток поджелудочной железы, оказывая инсулин-стимулирующий и инсулоцит-протекторный эффекты, которые могут реализовываться нервно-проводниковым путем, а также непосредственным влиянием нейропептидов на эндокринную функцию поджелудочной железы.

Вступ

У наших попередніх дослідженнях показано, що інтервальні гіпоксичні тренування (ІГТ) у інтактних тварин викликали стимуляцію біосинтезу інсуліну в β -клітинах і новоутворення інсуліноцитів в ацинарній тканині підшлункової залози [3,7], а у тварин з діабетом, крім зазначених ефектів, гальмували деструкцію β -клітин [6, 7], а також синтез і секрецію контрінсуліярних гормонів [4]. У реалізації цих ефектів важливу роль відіграють ядра гіпоталамуса та нейрогормони, які в них синтезуються, зокрема вазопресин, окситоцин, соматостатин, кортикотропін-рілізінг гормон [5]. Встановлено, що центральною ланкою в нейроендокринній регуляції функцій організму є паравентрикулярне ядро гіпоталамуса (ПВЯ) і, зокрема, його медіальне дрібноклітинне суб'ядро (мдПВЯ), клітини якого крім кортикотропін-рілізінг гормону синтезують широкий спектр регуляторних нейропептидів [12, 24]. За допомогою цих пептидів мдПВЯ бере участь у нейроендокринній регуляції функції гіпофіза, парааденогіпофізарній регуляції периферичних залоз [24] і нейротрансмітерній модуляції стану нейронів стовбура мозку, зокрема дорсального моторного ядра *n. vagus* (ДЯВ) [11, 23] і блакитної плями (БП) [18]. З іншого боку, сто-

вбурові нейрони, особливості функціонального стану інервацію даного суб'єкта було вивчене БП, пептидергічних нейронів апарату, яка спостерігається.

Методика

Дослідження проведені на щурах. Щури були розподілені (дослідну), підданих підготовуванням тварин у [6, 7] [3]. Для морфометрических фіксували в рідині Бірнбаумса, готовували серійні зрізи кількісного гістохімічного (переважно РНК) забарвлення Ейнарсоном [8]. Для структур, що досліджуються, фіксували цитоплазми (в квадратах умовних одиницях), фогістохімічні дослідження системі цифрового апарату «Elektronik» (Німеччина) лецістокінін, бомбезин, зоінтенсивні пептиди цього контролним і залатеральний шлуночок «Merk» (США) в 20 мкм. Після депарафінів інкубації при 60 °C тидів фірми «Amersham» 37 °C із вторинними антібіотиками. Аксоплазматичні мозок фіксували обробки готовували серійні 14 мкм. Після депарафінів інкубації при 60 °C тидів фірми «Amersham» 37 °C із вторинними антібіотиками. Аксоплазматичні мікрофотографії Axioskop фіксували ставкою (спектр збудження ресценції FITC (довжина хвилі 490 нм, концентрації нейропептидів відеокамери СОНУ-472 дили до системи VID, ному режимі, при цьому ресценції і обчислювали в мікрометрах), а

о впливу
ївої залози щурів

изучали морфофункциональ-
порного ядра *n.vagus* (ДЯВ),
к нейронов медіального мел-
інгістергіческих трениро-
ваних гіпоталамуса 6000 м). Функціональне
інтезируючих нейротензин, ін-
кефалини, кальцитонін-ген-
тиди, оцінювали іммуноци-
тичну концентрацію в нейро-
гіпоталамуса. Установлено,
інгістергіческих нейронов мдПВЯ,
торможенню ГП. Предполага-
ємо, що участвують в реалізації
інсулін-протектор-
вівчанням нейропептидов на-
важливим ефектом є зменшення
концентрації інсуліну в тілі щура.

Встановлено, що інтервалальні гіпоксичні
напади викликали стимуляцію
орення інсуліноцитів в аци-
лі, а у тварин з діабетом,
важливим є зменшення
концентрації інсуліну в тілі щура.

Встановлено, що центральні
функції організму є парас-
импатичні, зокрема, його медіальне
ядро крім кортиcotропін-
регуляторних нейропепти-
дів мдПВЯ бере участь у нейро-
парааденогіпофізарній регу-
ляції стану моторного ядра *n. vagus*
[18]. З іншого боку, стиму-
лювання нейропептидами

вбурові нейрони, особливо це стосується БП, беруть участь у регуляції
функціонального стану мдПВЯ, формуючи міцну норадренергічну
інервацію даного суб'ядра [9, 24]. Виходячи з цього, метою нашої
роботи було вивчення морфофункционального стану нейронів ДМЯ,
БП, пептидергічних нейронів мдПВЯ за умов стимуляції інсулілярного
апарату, яка спостерігається при ГПТ.

Методика

Дослідження проведено на 18 щурах-самцях лінії Вістар масою 220-250 г.
Щури були розподілені на 2 групи: контрольну та групу тварин (дослідну), підданих ГПТ, які моделювали щодобовим 6-годинним пе-
ребуванням тварин у барокамері протягом 21 доби на «висоті» 6000 м [3]. Для морфометричних досліджень ДЯВ і БП головний мозок щурів фіксували в рідині Буена й після стандартної гістологічної обробки готували серійні зрізи стовбура мозку товщиною 5 мкм, які для кількісного гістохімічного визначення концентрації нуклеїнових кислот (переважно РНК) забарвлювали галоцианін-хромовими галунами за Ейнарсоном [8]. Для оцінки рівня морфофункциональної активності структур, що досліджуються, вимірювали площу клітин, ядер, ядерець, цитоплазми (в квадратних мікрометрах), концентрацію в них РНК (в умовних одиницях), відсоток багатоядерцевих нейронів. Мор-
фогістохімічні дослідження проводили в напівавтоматичному режимі у системі цифрового аналізу зображення VIDAS-386 фірми «Kontron Elektronik» (Німеччина). Гіпоталамічні нейропептиди нейротензин, холецистокінін, бомбезин, енкефаліни, кальцитонін-ген-родинний вза-
коінтенсивні пептиди визначали іммуноцитохімічним методом. Для цього контрольним і дослідним тваринам за 48 год до декапітації в латеральний шлуночок мозку вводили 120 мкг колхіцину фірми «Merk» (США) в 20 мкл 0,9 мкл 0,9 %-го розчину NaCl для блокування аксоплазматичного транспорту нейропептидів. Вилучений головний мозок фіксували в рідині Буена й після стандартної гістологічної обробки готували серійні парафінові зрізи гіпоталамуса товщиною 13-14 мкм. Після депарафінізації доведені до води зрізи піддавали 40-го-
динній інкубації при 6-8 °C із специфічними антисироватками до пеп-
тидів фірми «Amersham» (Англія), а далі - 45-хвилинній інкубації при 37 °C із вторинними антитілами, які були мічені FITC фірми «Amersham» (Англія). Далі зрізи поміщали до гліцерин-буферної суміші. Іммуноцитохімічні дослідження нейропептидів проводили на мікроскопі Axioskop фірми «Zeiss» (Німеччина) з люмінесцентною приставкою (спектр збудження 390 нм) і реєстрували інтенсивність флуоресценції FITC (довжина хвилі 450 нм), яка пряма пропорційна концентрації нейропептидів. За допомогою високочутливої цифрової відеокамери COHU-4722 фірми «COHU Inc.» (США) зображення вводили до системи VIDAS-386. Вимірювання здійснювали в автоматичному режимі, при цьому визначали статистично вагомі області флуоресценції і обчислювали площі імунореактивного матеріалу (в квадратних мікрометрах), а також концентрацію нейропептиду (в умовних

одиницях). Кількість імунопозитивних нейронів у кожному суб'ядрі мдПВЯ розраховували за допомогою об'ємної реконструкції суб'ядра по серійним гістологічним зразкам [1]. Отримані результати обробляли за допомогою пакетів прикладних і статистичних програм VIDAS-2.5 фірми «Kontron Elektronik» (Німеччина). Для оцінки вірогідності різниць використовували критерій t Стьюдента.

Результати та їх обговорення

Відомо, що ІГТ викликають у підшлунковій залозі стимуляцію біосинтезу інсуліну, а також процес новоутворення β -клітин в ацинарній тканині [6, 7] на фоні гіпертрофії нейронів мдПВЯ [5]. У контрольних щурів при дослідженні пептидергічних нейронів мдПВЯ в невеликій кількості ідентифікувалися нейрони, що містять кожний із спектру нейропептидів, які вивчали, причому, частіше зустрічалися нейрони, що містять кальцитонін-ген-родинний пептид (табл. 1). Отримані результати відповідають спостереженням [12, 24] в яких показано, що за фізіологічних умов більшість нейронів мдПВЯ (приблизно 2200 клітин) синтезують кортиcotропін-рілізінг гормон і тироліберин, а в біосинтез зазначених вище нейропептидів залучаються лише окремі нейрони. Але оскільки клітини мдПВЯ містять мРНК до широкого спектру пептидів [12, 20], ці нейрони мають потенційну можливість їх синтезувати за певних умов. Так, ІГТ призводили до значного підвищення кількості ідентифікованих імунопозитивних нейронів у мдПВЯ (див. табл. 1). При цьому площа, зайнята імуноактивним матеріалом у клітині, достовірно зменшувалась у нейронів, які синтезують вазоінтенсиональний пептид і мет-енкефалін. У нейронах, які синтезують інші нейропептиди, вірогідних змін цього показника не спостерігалося. Вірогідно знижувалися також концентрація нейропептидів у нейрона мдПВЯ, однак їх сумарний вміст у суб'ядрі значно підвищувався, враховуючи зауваження в біосинтез великої кількості нейронів цього утворення при ІГТ. Вірогідно збільшувалася площа імуноактивного матеріалу та його концентрація у серединному підвищенні гіпоталамуса (табл. 2), що свідчило про посилення секреції нейропептидів нейронами мдПВЯ.

ІГТ призводили до змін морфофункціонального стану нейронів стовбура мозку (табл. 3). Так, з боку БП відзначалося достовірне зменшення площині нейронів та їх ядер у сполученні з підвищеннем вмісту в них РНК. Разом з тим при ІГТ спостерігалася помірна гіпертрофія ядерець нейронів БП, накопичування в них РНК, що дозволяє вважати ці зміни як помірне зменшення морфофункціональної активності норадренергічних нейронів БП, якому, згідно з літературними даними [9] передує її підвищення за умов дії гіпоксичного фактора. У ДЯВ ІГТ призводили до гіпертрофії нейронів та їх ядерець, накопичення в них РНК, збільшення числа двохядерцевих нейронів (до 30 %), що свідчило про високий рівень їх функціональної активності.

Проведені дослідження продемонстрували, що ІГТ призводять до активації пептидергічних нейронів мдПВЯ і стовбурових нейронів ДЯВ

Таблиця 1. Характеристика суб'ядра ПВЯ у інтактних

нейропептид

Нейротензин
Кальцитонін-ген-родинний пептид
Холецистокінін
Бомбезин
Вазоінтенсиональний пептид
Лей-енкефалін
Мет-енкефалін

Нейротензин
Кальцитонін-ген-родинний пептид
Холецистокінін
Бомбезин
Вазоінтенсиональний пептид
Лей-енкефалін
Мет-енкефалін

Примітка. Тут і в табл.

на фоні помірної гіпертофії відігравати важливу роль інсулін-синтез, підвищення морфоактивності та силенню їх стимулювання під час підвищення суб'ядра залози нейропептидів гіпоталамуса під впливом гіпофізарного гормону (ГФГ) [17] і вазоінтенсионального гормону інсуліну β -клітина [18], що відіграє важливу роль у регуляції метаболізму та росту нейронів.

нів у кожному суб'ядрі й реконструкції суб'ядра ін результати обробляли чних програм VIDAS-2.5 Для оцінки вірогідності

овій залозі стимуляцію ворення β -клітин в аци-нейронів мдПВЯ [5]. У інших нейронів мдПВЯ в і, що містять кожний із му, частіше зустрічалися пептид (табл. 1). От-я [12, 24] в яких по-нейронів мдПВЯ (приблиз-н-рілізінг гормон і ти-еиропептидів залишаються мдПВЯ містять мРНК до-йрони мають потенційну Так, ІГТ призводили до их імунопозитивних ней-цьому площа, зайнята ірно зменшувалась у ней-пептид і мет-енкефалін. У вірогідних змін цього по-лися також концентрація сумарний вміст у суб'ядрі на в біосинтез великої. Вірогідно збільшувалася концентрація у серединному по про посилення секреції

нього стану нейронів сто-началося достовірне змен-нні з підвищеннем вмісту алася помірна гіпертрофія РНК, що дозволяє вва-функциональної активності з літературними даними ксичного фактора. У ДЯВ їх ядерець, накопичення нейронів (до 30 %), що ної активності. що ІГТ призводять до ак-тобурових нейронів ДЯВ

Таблиця 1. Характеристики пептидергічних нейронів медіального дроїбноклітинного суб'ядра ПВЯ у інтактних щурів і після інтервалічних гіпоксичних тренувань (ІГТ), $M \pm m$

Нейропептид	Кількість імунопозитивних нейронів	Площа імуноактивного матеріалу в нейроні, μm^2	Концентрація пептиду в нейроні, ум. од.
Інтактні тварини			
Нейротензин	56±16	39,64±8,19	0,125±0,004
Кальцитонін-ген-родинний пептид	132±20	43,07±2,77	0,170±0,007
Холецистокінін	60±16	31,52±8,69	0,168±0,010
Бомбезин	32±12	48,09±10,81	0,152±0,008
Вазоінтенсивний пептид	12±4	71,57±11,81	0,215±0,008
Лей-енкефалін	32±12	37,50±7,32	0,186±0,006
Мет-енкефалін	56±20	49,17±4,05	0,152±0,012
Тварини, які підлягали ІГТ			
Нейротензин	940±104**	43,89±3,09	0,112±0,001**
Кальцитонін-ген-родинний пептид	624±84**	41,42±3,24	0,117±0,002**
Холецистокінін	1104±92**	44,83±3,13	0,119±0,01**
Бомбезин	964±136	49,58±3,41	0,116±0,002**
Вазоінтенсивний пептид	740±108**	47,79±3,02*	0,106±0,003**
Лей-енкефалін	880±106**	40,65±2,14	0,121±0,001*
Мет-енкефалін	556±68**	36,59±4,09*	0,117±0,002*

Примітка. Тут і в табл. 2 і 3: * $P < 0,05$, ** $P < 0,005$

на фоні помірного гальмування БП. Зазначені зміни можуть відігравати важливу роль у реалізації стимулюючого ефекту ІГТ на стан інсульн-синтезуючої частини підшлункової залози. Так, підвищення морфофункциональної активності ДЯВ при ІГТ сприяє посиленню їх стимулюючого впливу на секрецію інсулулу β -клітинами підшлункової залози [11]. Виявлене нами підвищення активності синтезу нейропептидів у мдПВЯ та їх секреції в серединне підвищення гіпоталамуса під впливом ІГТ створює можливість для реалізації па-рааденогіофізарного механізму регуляції гіпоталамічними нейропептидами ендокринної функції підшлункової залози. Так, холецистокінін [17] і вазоінтенсивний пептид [14] можуть стимулювати синтез інсулулу β -клітинами. Кальцитонін-ген-родинний пептид [19] бере участь у регуляції секреції інсулулу залежно від рівня глікемії, а бом-

Таблиця 2. Вміст нейропептидів у серединному підвищенні гіпоталамуса в інтактних щурів і після інтервальних гіпоксичних тренувань (ІГТ), $M \pm m$

Нейропептид	Площа імунореактивного матеріалу, μm^2	Концентрація нейропептиду, ум. од.
Інтактні тварини		
Нейротензин	1193 \pm 63	0,062 \pm 0,002
Кальцитонін-ген-родинний пептид	504 \pm 36	0,059 \pm 0,001
Холецистокінін	578 \pm 21	0,060 \pm 0,001
Бомбезин	146 \pm 8	0,067 \pm 0,005
Вазоінтенсивний пептид	186 \pm 9	0,064 \pm 0,004
Лей-енкефалін	508 \pm 40	0,068 \pm 0,003
Мет-енкефалін	659 \pm 53	0,067 \pm 0,002
Тварини, які підлягали ІГТ		
Нейротензин	6241 \pm 426**	0,119 \pm 0,002**
Кальцитонін-ген-родинний пептид	5811 \pm 373**	0,139 \pm 0,004**
Холецистокінін	7394 \pm 561**	0,140 \pm 0,003**
Бомбезин	4492 \pm 527**	0,131 \pm 0,003**
Вазоінтенсивний пептид	8123 \pm 574**	0,133 \pm 0,003**
Лей-енкефалін	1335 \pm 82**	0,094 \pm 0,003**
Мет-енкефалін	571 \pm 351**	0,125 \pm 0,002**

безин [22] виявляє протекторний ефект на інсулоцити при їх пошкодженні. Завдяки еферентним проекціям від мдПВЯ до ДЯВ [23] нейропептиди, можливо, модулюють функціональність нейронів ДЯВ і тим самим залишаються до нервово-провідникового шляху регуляції синтезу і секреції інсуліну підшлунковою залозою [2, 11]. З іншого боку, більше розвинені еферентні зв'язки мдПВЯ з іншими структурами мозку [24] дозволяють нейротензину [9], енкефалінам [13], бомбезину [16], вазоінтенсивному пептиду [14] та холецистокініну [15] виконувати нейротрансмітерну роль у функціональній регуляції гіпоталамічних центрів голодування та насичення і, тим самим, змінювати харчову поведінку. Крім того, зазначені вище гіпоталамічні пептиди зачленені до функціональної регуляції норадренергічної [25, 26] і дофамінергічної [21] систем стовбура мозку, в тому числі і БП [9, 18], нейрони якого формують міцну аферентну іннервацію ПВЯ [24], тим самим створюючи структурно-функціональні

Таблиця 3. Морфогістохімічні зміни в гіпоталамусі щурів після інтервальних гіпоксичних тренувань

Об'єкт дослідження	Дорсальні
	Площа,
Клітина	178,72
Ядро	97,74 \pm
Ядерце	7,85 \pm
Клітина	215,39 \pm
Ядро	90,98 \pm
Ядерце	8,41 \pm

умови для замикання мозку.

Таким чином, результати дослідження показують, що інсулін-стимулюючі гіпоксичні тренування вплизають на нервово-підшлункову гіпоталамічну залозу.

Дослідження виконано за фундації Дж. Сороса.

A.V.Abramov

THE INFLUENCE OF INTERMITTENT HYPOXIC TRAINING ON THE FUNCTIONAL STATE OF PARAVENTRICULAR NUCLEUS AND ON THE NEURONS OF THE DORSAL HYPOTHALAMUS

In the investigation of the influence of intermittent hypoxic training (21 days) on the functional state of the paraventricular nucleus and on the neurons of the dorsal (LC) and peptidergic paraventricular nucleus of the rat. It was determined that the median eminence of the rat, which contains the paraventricular nucleus, is characterized by a significant increase in the size of the nuclei and the size of the nucleoplasm. This may be due to the fact that the paraventricular nucleus is involved in the regulation of the synthesis and secretion of insulin. The results of the investigation show that the influence of intermittent hypoxic training on the functional state of the paraventricular nucleus and on the neurons of the dorsal (LC) and peptidergic paraventricular nucleus of the rat is manifested in the increase in the size of the nuclei and the size of the nucleoplasm.

підвищенні гіпоталамуса в ін tactних ГТ), M \pm m

Концентрація нейропептиду, ум. од.
0,062 \pm 0,002
0,059 \pm 0,001
0,060 \pm 0,001
0,067 \pm 0,005
0,064 \pm 0,004
0,068 \pm 0,003
0,067 \pm 0,002
и ГТ
0,119 \pm 0,002**
0,139 \pm 0,004**
0,140 \pm 0,003**
0,131 \pm 0,003**
0,133 \pm 0,003**
0,094 \pm 0,003**
0,125 \pm 0,002**

а інсулоцити при їх пошкодженні мдПВЯ до ДЯВ [23] нейональну активність нейронів во-провідникового шляху реєнковою залозою [2, 11]. З і зв'язки мдПВЯ з іншими ротензину [9], енкефалінам у пептиду [14] та холеци-рну роль у функціональній та насиченні, тим самірів того, зазначені вище іональної регуляції норадре- систем стовбура мозку, в формують міцну аферентну чи структурно-функціональні

Таблиця 3. Морфогістохімічні характеристики стовбурових структур у ін tactних щурів і після інтервальних гіпоксичних тренувань (ІГТ), M \pm m

Об'єкт дослідження	Дорсальне моторне ядро <i>n.vagus</i>		Блакитна пляма	
	Площа, мкм ²	Концентрація нуклеїнових кислот, ум. од.	Площа, мкм ²	Концентрація нуклеїнових кислот, ум. од.
Ін tactні тварини				
Клітина	178,72 \pm 3,40	21,81 \pm 0,57	415,66 \pm 13,01	96,57 \pm 3,46
Ядро	97,74 \pm 1,64	12,24 \pm 0,33	118,30 \pm 2,48	21,65 \pm 0,64
Ядерце	7,85 \pm 0,13	1,81 \pm 0,05	11,52 \pm 0,23	3,58 \pm 0,11
Тварини, які підлягали ІГТ				
Клітина	215,39 \pm 3,64**	29,43 \pm 0,68**	349,83 \pm 10,72**	108,47 \pm 4,25**
Ядро	90,98 \pm 1,02**	13,83 \pm 0,31**	104,08 \pm 2,49**	30,13 \pm 0,99**
Ядерце	8,41 \pm 0,20	2,19 \pm 0,06**	13,81 \pm 0,28**	5,25 \pm 0,16**

умови для замикання контуру регуляції системи гіпоталамус - стовбур мозку.

Таким чином, результати проведеного дослідження свідчать про те, що інсулюїн-стимулюючий і інсулоцит-протекторний ефекти інтервальних гіпоксичних тренувань, виявленіми нами раніше [3, 6, 7], можуть реалізуватися нервово-проводниковим шляхом і при безпосередній участі гіпоталамічних нейропептидів у регуляції ендокринної частини підшлункової залози.

Дослідження виконано за грантом UDE000 Міжнародної наукової фундації Дж. Сороса.

A.V.Abramov

THE INFLUENCE OF INTERMITTENT HYPOXIC TRAININGS
ON THE FUNCTIONAL STATE OF PEPTIDERGIC NEURONS
OF PARAVENTRICULAR HYPOTHALAMIC NUCLEUS
AND ON THE NEURONS OF DRAIN STEM IN THE RATS

In the investigation on Wistar rats the morpho-functional state of the neurons of the dorsal motor nucleus of *n.vagus* (DVC), locus coeruleus (LC) and peptidergic neurons of medial parvocellular subnuclei of paraventricular nucleus of hypothalamus (PVHmp) in the conditions of intermittent hypoxic trainings (IHT) (6 hours a day on the altitude 6000 m for 21 day) was studied. Immunocytochemical method was used to determine the functional state of peptidergic neurons of PVHmp and of the median eminence of hypothalamus, which are synthesizing

neurotensin, cholecystokinin, bombesin, leu- and met-enkephalins, calcitonin-gene-related peptide and vasointestinal peptide. It was established that IHT leads to the activation of peptidergic neurons of PVHmp, neurons of DVC and to the lesser restrain of LC. It is demonstrated that these structures may take part in realisation of IHT's stimulating effect on the state of pancreatic β -cells. It consists of insulin-stimulating and insulocyteprotective effects, that can be realised by the hypothalamic and neuroconducting ways of regulation of endocrine pancreas, with direct participation of hypothalamic neuropeptides.

Zaporozhye State Medical University,
Ministry of Public Health of Ukraine

СПИСОК ЛІТЕРАТУРИ

1. Автандилов Г.Г. Медицинская морфометрия. М.: Медицина, 1990. - 384 с.
2. Акмаев И.Г. Современные представления о взаимодействии гипоталамической нейросекреторной и вегетативной нервной систем в регуляции эндокринной и гомеостатической функций // Морфология. - 1992. - 102, № 3. - С. 5-39.
3. Колесник Ю.М., Абрамов А.В. Вплив гіпоксичної гілоксії на стан ендокринної функції підшлункової залози щурів // Фізіол. журн. - 1992. - 38, № 3. - С. 60-62.
4. Колесник Ю.М., Абрамов А.В. Гіпоталамічні механізми нейрогормональної регуляції стану ендокринної частини підшлункової залози // Укр. біохім. журн. - 1993. - 65, № 3. - С. 99-104.
5. Колесник Ю.М., Орестенко Ю.Н., Абрамов А.В. Состояние вазопрессин-, окситоцин- и кортиколиберинсintéзирующих структур гипоталамуса у крыс с сахарным диабетом при гипоксических воздействиях // Физiol. журн. им. И.М. Сеченова. - 1993. - 79, № 9. - С. 34-41.
6. Колесник Ю.М., Орестенко Ю.Н., Середенко М.М., Абрамов А.В. Вплив інтервальних гіпоксичних тренувань на стан ендокринної функції підшлункової залози у тварин з цукровим діабетом // Фізіол. журн. - 1994. - 40, № 5-6. - С. 87-95.
7. Колесник Ю.М., Середенко М.М., Абрамов А.В. Гипоксические тренировки стимулируют новообразование бета-клеток в поджелудочной железе и тормозят развитие сахарного диабета у крыс // Докл. Росс. Акад. Наук. - 1995. - 343, № 1. - С. 127-129.
8. Пирс Э. Гистохимия теоретическая и прикладная. М.: Иностр. литер., 1962. - 963 с.
9. Abercrombie E.D., Jacobs B.L. Signle-unit response of noradrenergic neurons in the locus coeruleus of freely moving cats. I. Acutely presented stressful and nonstressful stimuli // J. Neurosci. - 1987. - 7. - P. 2837-2843.
10. Beck B., Stricker-Krongrad A., Burlet A. et al. Changes in hypothalamic neurotensin concentrations and food intake in rats fed a high fat diet // Int. J. Obesity. - 1992. - 16, № 5. - P. 361-366.
11. Berthoud H.-R., Fox E.A., Powley T.L. Localisation of vagal preganglionic that stimulate insulin and glucagon secretion // Amer. J.P. Physiol. - 1990. - 258, № 1. Pt 2. - P.R. 160-169.
12. Ceccatelli S., Eriksson M., Hokfelt T. Distribution and coexistence of corticotropin-releasing factor-, neurotensin-, enkephalin-, cholecystokinin-, galanin- and vasoactive intestinal polypeptide/peptide histidine isoleucin-like peptides in the parvocellular part of the paraventricular nucleus // Neuroendocrinology. - 1989. - 49. - P. 309-323.
13. Chua S.C. J.R., Brown A.W., Kim J. et al. Food deprivation and hypothalamic neuropeptide gene expression: effects of strain background and the diabetes mutation // Molec. Brain Res. - 1991. - 11, № 3-4. - P. 291-299.
14. Hotta H., Ito H., Matsuda K., Sato A. Tohgi H. Age-related changes in rates of basal secretion of immunoreactive vasoactive intestinal polypeptide and dopamine into pituitary stalk blood from the hypothalamus in anesthetized male rats // Jap. J.Physiol. - 1991. - 41, № 2. - P. 317-325.
15. Kapas L., Obal F.Jr., Farkas I. et al. Cholecystokinin promotes sleep and reduces food intake in diabetic rats // Physiolgy and Behav. - 1991. - 50, № 2. - P. 417-420.
16. Lapchak P.A., Araujo D.M. NGF suppression of weight gain in adult female rats correlates with decreased hypothalamic cholecystokinin levels // Brain Res. - 1994. - 655, № 1-2. - P. 12-16.
17. Niederau C., Luthen R., Heintges T. Effects of CCK on pancreatic function and morphology // Ann. N.-Y. Acad. Sci. - 1994. - 23, № 713. - P. 180-198.
18. Pammer C., Gores T., Pa... human brain // Brain Res. - 1990. - 528, № 1. - P. 1-10.
19. Pettersson M., Ahren B. Glucose fluxes and cyclic AMP in the rat brain // Brain Res. - 1990. - 528, № 1. - P. 1-10.
20. Savasta M., Palacios J.M. The neuropeptide cholecystokinin in the rat brain // Brain Res. - 1990. - 528, № 1. - P. 1-10.
21. Shi W.X., Bunney B.S. Effect of cholecystokinin on the rat brain by formation of a neuropeptide complex // J. Comp. Neurol. - 1980. - 200, № 2. - P. 200-210.
22. Song Y., Yu J.R. Preventive effect of cholecystokinin on the rat brain by formation of a neuropeptide complex // J. Comp. Neurol. - 1980. - 200, № 2. - P. 200-210.
23. Swanson L.W., Kuypers L. Cytoarchitectonic subdivisions of the rat brain // J. Comp. Neurol. - 1980. - 200, № 2. - P. 200-210.
24. Swanson L.W., Sawchenko P.E. The supraoptic and suprachiasmatic nuclei // J. Comp. Neurol. - 1980. - 200, № 2. - P. 200-210.
25. Tsuda K., Tsuda S., Goto S. Cholecystokinin transmission in rat hypothalamus // Bull. - 1993. - 32, № 5. - P. 5-10.
26. Ueta Y., Kannan H. Cholecystokinin in the rat paraventricular nucleus // Bull. - 1993. - 32, № 5. - P. 5-10.

Запоріз. мед. ін-т
М-ва охорони здоров'я України

leu- and met-enkephalins, intestinal peptide. It was established that the peptide neurons of PVHmp, brain of LC. It is demonstrated that the stimulation of IHT's stimulating consists of insulin-stimulating realised by the hypothalamic endocrine pancreas, with direct

едиціна, 1990. - 384 с.
действіях гіпоталамічної нейросекцииї
ендокринної та гомеостатичної
- 39.
гіпоксії на стан ендокринної функції
- 38, № 3. - С. 60-62.
ми нейрогормональної регуляції стану
р. біохм. журн. - 1993. - 65, № 3.

остоянне вазопрессин-, окситоцин- і
са у кріс з сахарним диабетом при
І.М.Сеченова. - 1993. - 79, № 9. -

. Абрамов А.В. Вплив інтервальних
підшлункової залози у тварин з цук.
- С. 87-95.

оксиских тренувань стимулюють
е та тормозять розвиток сахарного ди.
- 13, № 1. - С. 127-129.

: Іностр. літер., 1962. - 963 с.
of noradrenergic neurons in the locus
caeruleus and nonstressful stimuli // J.

Changes in hypothalamic neurotensin
// Int. J. Obesity. - 1992. - 16, № 5.

gal preganglionic that stimulate insulin
58, № 1. Pt 2. - P.R.160-169.

coexistence of corticotropin-releasing
galanin- and vasoactive intestinal
in the parvocellular part of the
49. - P. 309-323.

ration and hypothalamic neuropeptide
diabetes mutation // Molec. Brain Res. -

ted changes in rates of basal secretion
pamine into pituitary stalk blood from
ol. - 1991. - 41, № 2. - P. 317-325.
otes sleep and reduces food intake in
- P. 417-420.

in adult female rats correlates with
s. - 1994. - 655, № 1-2. - P. 12-16.
increatic function and morphology //

18. Pammer C., Gores T., Palkovits M. Peptidergic innervation of the locus coeruleus cells in the human brain // Brain Res. - 1990. - 515. - P. 247-255.
19. Pettersson M., Ahren B. Calcitonin gene-related peptide inhibits insulin secretion studies on ion fluxes and cyclic AMP in isolated rat islets // Diabetes Res. - 1990. - 15, № 1. - P. 9-14.
20. Savasta M., Palacios J.M., Mengod G. Regional distribution of the messenger RNA coding for the neuropeptide cholecystokinin in the human brain examined by in situ hybridization // Molec. Brain Res. - 1990. - 7. - P. 91-104.
21. Shi W.X., Bunney B.S. Effects of neurotensin on midbrain dopamine neurons: are they mediated by formation of a neurotensin-dopamine complex // Synapse. - 1991. - 9, № 3. - P. 157-164.
22. Song Y., Yu J.R. Preventive effect of bombesin on alloxaninduced diabetes in rat // Sheng-Li Hsueh-Pao. - 1991. - 43, № 5. - P. 428-435.
23. Swanson L.W., Kuypers H.G.J.M. The paraventricular nucleus of the hypothalamus: cytoarchitectonic subdivision and the organization of projections to the pituitary, dorsal vagal complex and spinal cord as demonstrated by retrograde fluorescence doublelabelling methods // J. Comp. Neurol. - 1980. - 194. - P. 555-570.
24. Swanson L.W., Sawchenko P.E. Hypothalamic integration: organization of the paraventricular and supraoptic nuclei // Ann. Rev. Neurosci. - 1983. - 6. - P. 269-324.
25. Tsuda K., Tsuda S., Goldstein M. et al. Calcitonin gene-related peptide in noradrenergic transmission in rat hypothalamus // Hypertension. - 1992. - 16, № 6, Pt. 2. - P. 639-642.
26. Ueta Y., Kannan H., Higuchi T. et al. CCK-8 excites oxytocin-secreting neurons in the paraventricular nucleus in the rat: possible involvement of noradrenergic pathway // Brain Res. Bull. - 1993. - 32, № 5. - P. 453-459.

Запоріз. мед. ін-т
М-ва охорони здоров'я України

Матеріал надійшов
до редакції 21.02.96