

92.
151.
, 1970, 87, 377.
artenzon G.— Biochem. biophys.
170, 49.
I., 1964, 75, 127.
I. Chem., 1969.
es. commun., 1967, 28, 13.
1962, 237, 629.
Sutherland E.— J. Biol. Chem.,
239, I.
m. Res., 1968, 16, 272.
Perault A.— C. R. soc. biol.,
Science, 1969, 165, 63.
Chem., 1962, 237, 1233.
col., 1969, 18, 1129.
968, 10, 145.
968, 7, 3728.
149, 22.
11, 702.
36, 686.
42, 757.
67, 242, 5151.
ocrinol., 1970, 87, 339.
Science, 1969, 164, 566.
86.
— Science, 1964, 134, 1019.
J. clin. invest., 1968, 47, 1843.
nat. acad. sci. USA, 1967, 59, 1364.
cta, 1968, 170, 95.
d E.— Ann. Rev. biochem., 1968,
647.

8, 259, 117.
— Advances enzym. regulat., 1966,
3, 1075.
Biol. Chem., 1962, 237, 1220.
er R.— Circulation, 1968, 37, 279.
der J. gen. compar. Endocrinol.,

tem. biophys. res. commun., 1964,
ture, 1970, 225, 5229, 282.
I. Chem., 1968, 243, 3763.
39.
68; 83, 521.

nol., 1969, 84, 758.
- Diabetes, 1968, 17, 194.
2, 57.
68, 6, 552.
e J.— Endocrinol., 1969, 84, 1310.
Cann S., Field J.— J. Clin.

Надійшла до редакції
5.1.1972 р.

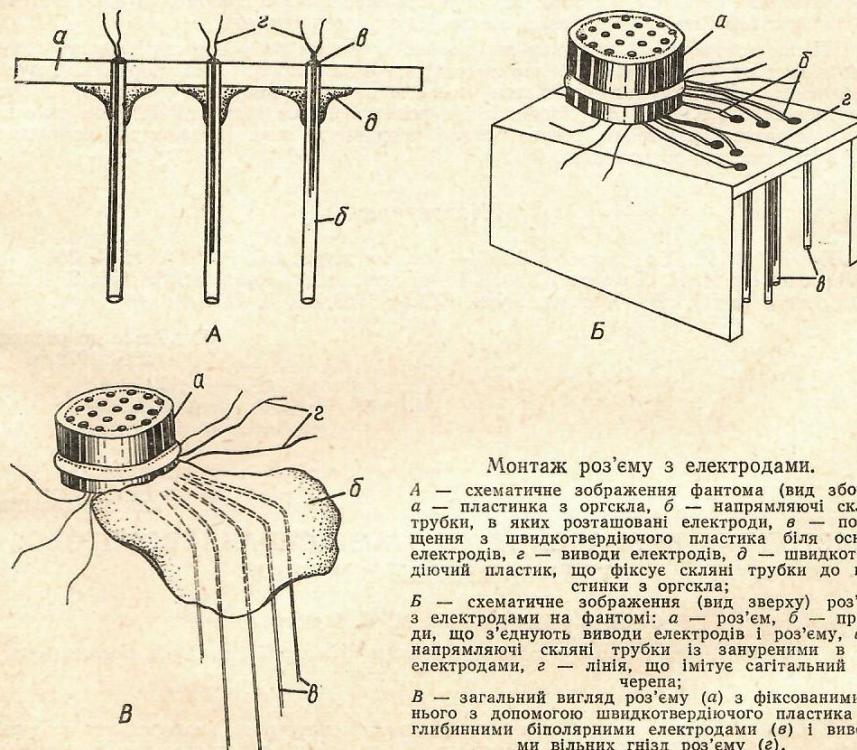
УДК 612.826.014.423:615.473.2

МОДИФІКАЦІЯ МЕТОДУ МНОЖИННОГО ВЖИВЛЕННЯ ПІДКОРКОВИХ ЕЛЕКТРОДІВ У КІШОК

М. М. Олешко

Лабораторія фізіології підкоркових структур Інституту фізіології ім. О. О. Богомольця
АН УРСР, Київ

Протягом ряду років ми успішно здійснююмо одномоментне множинне вживлення електродів у різні глибинні утворення головного мозку кішок. При такому способі вживлення не треба проводити стереотаксичного розрахунку кожного вживленого електрода окремо, моделювати, підпаювати і закріпляти їх почережно під час операції. Цей метод дозволяє вживляти в мозок будь-яку кількість глибинних електродів.



Монтаж роз'єму з електродами.

A — схематичне зображення фантома (вид збоку): *a* — пластинка з оргскала, *b* — напрямляючі скляні трубки, в яких розташовані електроди, *c* — потовщення з швидкотвердіючого пластика біля основи електродів, *d* — виводи електродів, *e* — швидкотвердіючий пластик, що фіксує скляні трубки до пластинки з оргскала;

B — схематичне зображення роз'єму (а) з електродами на фантомі: *a* — роз'єм, *b* — проводи, що з'єднують виводи електродів і роз'єму, *c* — напрямляючі скляні трубки із зануреними в них електродами, *d* — лінія, що імітує сагітальний шов черепа;

B — загальний вигляд роз'єму (а) з фіксованими до нього з допомогою швидкотвердіючого пластика (б) глибинними біополярними електродами (в) і виводами вільних гнізд роз'єму (г).

тродів (5, 10, 15), витравивши не більше часу, ніж це необхідно для вживлення одного електрода.

Проте цей метод придатний для вживлення електродів лише в крупні структури (понад 1 mm^3), що не потребує додержання високої точності.

Принцип запропонованої модифікації методу полягає в тому, що всі маніпуляції, пов'язані з вживленням електродів тваринам, провадяться заздалегідь на макеті (фантомі), який імітує дорсальну поверхню черепа. Під час здійснення операції

використовується виготовлена на цьому фантомі конструкція, в якій роз'єм і електроди міцно з'єднані один з іншим. Переваги багатополюсного роз'єму у хронічних дослідах уже давно доведені [1, 2]. До цього слід додати, що тепер немає необхідності у виготовленні роз'ємів кустарним способом [3], оскільки можна застосовувати субмініатюрні багатополюсні роз'єми типу РС, які випускає промисловість.

При виготовленні запропонованої конструкції з роз'єму і фіксованих до нього електродів використовується фантом з прямоугольною пластинкою оргскала, розміром 140×100 і товщиною 3 мм (див. рисунок, А, Б). Посередині пластинки накреслюють пряму лінію, яка слугує схематичним зображенням сагітального шва і від якої відраховують сагітальні координати електродів. Розрахунок фронтальних планів між електродами проводиться у відповідності з стереотаксичними картами. У точках проекції досліджуваних нервових структур на фантомі просвердлюють отвори діаметром 2,0—2,5 мм. У ці отвори вставляють врівень тонкостінні скляні трубки (внутрішній діаметр 0,5—0,8 мм), які кріпляться швидкотвердіючим пластиком до фантома строго перпендикулярно. Ці трубки, довжиною до 50 мм, є напрямляючими для електродів (див. рисунок, А, Б). Довжина електродів має відповідати базальному плану нервової структури по стереотаксичних картах. До виводів електрода, зануреного в скляну трубку фантома, підпають виводи відповідних гнізд роз'єму. Всі пайки і проводи, що з'єднують гнізда роз'єму з електродами, заливають швидкотвердіючим пластиком (див. рисунок, В). Електроди з роз'ємом, що стають одним цілим після затвердіння пластика, вилучаються з фантома і під час операції закріплюються в кремальєрі стереотаксичного апарату. Стереотаксичний розрахунок конструкції провадиться по одному з його електродів.

Перед операцією необхідно виготовити ще одну деталь з оргскала — матрицю по відношенню до фантома. На матриці просвердлюються такі ж отвори, як і на фантомі. Матриця слугує для того, щоб під час операції з її допомогою нанести точки сагітальних і фронтальних проекцій електродів на череп тварини.

Після одночасного занурення вживлюваних електродів у нервову тканину головного мозку роз'єм кріплять до черепа тварини з допомогою мініатюрних шурупів, вгвинчених у скроневі ділянки кісток черепа, і швидкотвердіючого пластика, що з'єднує шурупи з роз'ємом. До вільних гнізд роз'єму можна підпаяти методом точечної пайки додаткові електроди, стереотаксичні координати яких заздалегідь неможливо або надто складно обчислити.

Література

1. Лурье Л. Н., Трофимов Л. Г.— Физiol. журн. ССР, 1960, 46, 4, 348.
2. Любимов Н. Н., Трофимов Л. Г.— Журн. высш. нервн. деят., 1958, 8, 4, 617.
3. Трифонов Е. В.— Физiol. журн. ССР, 1969, 55, 6, 757.

Надійшла до редакції
26.V 1972 р.

УДК 577.15.08:612.357

МЕТОДИКА ВІЗНАЧЕННЯ ГЛЮТАМИКО-ЩАВЛЕВООЦТОВОЇ ТРАНСАМІНАЗИ В ЖОВЧІ

О. М. Прокопович, М. С. Яременко

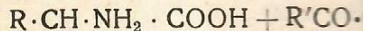
Лабораторія водно-сольового обміну Інституту фізіології ім. О. О. Богомольця
АН УРСР, Київ

В останні роки для оцінки деяких ознак патогенезу ряду захворювань (інфаркт міокарда, виразковий коліт, холецистит та ін.) в клініці використовують визначення активності глутаміко-аспарагінової або глутаміко-щавлевооцтової трансамінази (GOT) в сироватці крові [1—4, 7—9, 11, 16—18]. Зокрема за зміною GOT в пунктатах печінки роблять висновки про функціональний стан її паренхіми [6, 12—15]. Оскільки GOT не проникає крізь епітеліальний бар'єр жовчних протоків, даний фермент може бути також використаний для оцінки руху води крізь стінки протоків [5].

У зв'язку з тим, що в літературі не описане визначення GOT у жовчі, нами розроблена методика, за основу якої взятий метод визначення GOT у сироватці крові [10, 19].

Методика визначення

Метод ґрунтуються на визнанні щавлевооцтової кислоти, яке полягає в кислоті на щавлевооцтову і глюта-



Для визначення реакції трансамінази:

1. Субстрат GOT, який (2,66 г/100 мл) або l-аспарагінова кислота 0,002 М (0,03 г/100 мл) і фосфатна рідина 50 мл H_2O і доводять об'єм до 100 мл.

Для виготовлення субстрату чину NaOH, встановлюють pH рідини 10,0 і додають 5 мл води у співвідношенні 1 : 5.

2. Розчин анілін-цитрату (5% ной води і потім додають 5 мл води у співвідношенні 1 : 5).

3. Розчин 0,002 М діазітрофінної кислоти чину встановлюють в 5 мл концентрованої NaOH.

4. 0,75 М водний розчин NaO

В пробірку наливають 0,8 мл субстрату. Суміш сильно струшується при 37°C.

Після інкубації суміші до 30 хвилину діазітрофін-цитрату і 3 мл 0,75 М розчину NaOH і заливають розчином колориметрується на щину 3 мл. Для контролю використовують криву брами розчину градналої кислоти чину концентрації 1,8; 3,9; 7,8; 15,6; 31,25; 62,5; 125,0 мкг/мл. Їх наливають в дослідну пробірку кості 0,5 мл, а замість живої дози стильовану воду в тому ж обсязі.

Активність GOT визначається одиницею ферменту в 1 мл живої тканини ферменту приймає титу 1 кітість, яка утворює 1 мкг проміжної кислоти за 1 год при 37°C.

На рисунку наведена крива, побудована за стандартами проміжної кислоти, лінійна залежність зберігається від 200 мкг/мл.

Для переладу від одиниць ферменту залишається густини дослідної проби сількою п'ять, оскільки в досліді

Калібрувальний графік для визначення проміжної кислоти застосовується способом:

ФЕК-М, синій фільтр, ширина —

0,2 мл живчі, а кількість ферменту GOT у живчі, що розчиняється у п'ятій дозі, множать знайденою одиницею ферменту.

Чутливість методу визначення GOT з різною інтенсивністю живчі становить $1,09 \pm 0,166$ мкг/мл, а швидкість живчоутворення становить $\pm 4,86$ мкг/мл.

Простота методу, можливість використовувати його для визначення жовчінок, зокрема, для визначення жовчних протоків.