

## Електрофізіологічні параметри іонтранспортних систем у риб і амфібій за період їх раннього розвитку

Показано, що значення мембраниого потенціала, вихідящого тока і іонної провідності плазматичної мембрани в період дроблення зародишів у риб і амфібій зависят від стадії клеточного цикла. Исследовано участь окремих метаболітів аденилатциклазної системи в регуляції коливань цих електрофізіологіческих показників мембрани бластомеров.

### Вступ

На сучасному етапі досліджень регуляції іонної провідності за умов поділу, росту та інших функціональних станів клітин особливу увагу привертає вивчення динаміки електрофізіологічних показників мембрани на початкових стадіях розвитку зародків тварин. З'ясовано, що протягом дроблення бластомерів зародків відбуваються зміни іонної провідності мембрани у різних представників амфібій, зокрема у *Cynaps rugogaster* [12], *Rana pipiens* [15], *Xenopus laevis* [14], *Axolotl* [1], *Rana rufibunda* [7], та у прісноводної риби *Misgurnus fossilis* [4].

Дослідженнями чутливості мембраниого потенціалу (МП) до різних концентрацій іонів, а також вольт-амперні характеристики, автори зробили висновок про калієву природу змін МП і іонної провідності мембрани [1, 3]. Цікаво, що загальні закономірності змін електрофізіологічних показників мембрани зародків амфібій і риб за багатьма аспектами виявилися подібними, незважаючи на відмінності типу дроблення й будови зародків. Однак досі малоз'ясованими лишаються механізми, дія яких призводить до виникнення періодичних змін іонної провідності та МП протягом дроблення зародків тварин.

Виходячи з цього, метою нашої роботи було дослідження шляхів виникнення коливань МП та іонної провідності мембрани під час дроблення бластомерів у амфібій і риб за період раннього ембріогенезу, а також з'ясування функціональної обумовленості цього процесу.

### Методика

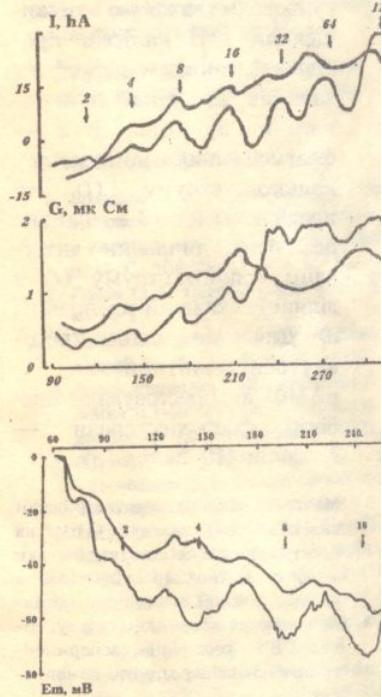
Дослідження проведено на зародках в'юна — *Misgurnus fossilis* L. [6] і шпорцевої жаби — *Xenopus laevis* Daudin [11]. Через декілька хвилин після запліднення зародки в'юна вивільняли від перивітлінової оболонки за допомогою препарувальних голок й поміщали в експериментальну камеру. Зародки шпорцевої жаби, отримані за умов природного запліднення ікри, для проведення експериментів вивільняли ще й від драглистих оболонок. Вимірювання значень електрофізіологічних показників провадили за допомогою мікроелектродної техніки й необхідної вимірювальної апаратури в режимах фіксації струму й потенціалу [3].

Як інкубаційне середовище використовували модифікований розчин Гольтфретера (ммоль/л): 110 NaCl; 1,4 KCl; 1,8 CaCl<sub>2</sub>; 5 tris-HCl; pH 7,4 [1]. В окремих експериментах в середовище додавали толбутамід, теофілін (фірма «Sigma»).

© О.А.Гойда, В.В.Чабан, І.Р.Медина, 1992

### Результати та їх обговорення

На мал. 1, I представлена динаміка інтеграції іонної провідності та струму, які є інтегральними показниками діяльності мембрани. На мал. 1, II зображені зміни мембраниого потенціалу (ЕМП) за умов фіксації під час дроблення зародків шпорцевої жаби. На мал. 2, I зображені зміни іонної провідності та струму за умов фіксації під час дроблення зародків в'юна. На мал. 2, II зображені зміни ЕМП за умов фіксації під час дроблення зародків в'юна.



Мал. 1. Динаміка (*t*) інтеграції іонної провідності (*G*) мембрани клітин зародків шпорцевої жаби (2) за умов фіксації під час дроблення зародків в'юна (1).

Мал. 2. Динаміка (*t*) мембраниого потенціалу (ЕМП) (2) та іонної провідності (1) та струму (3) за умов фіксації під час дроблення зародків в'юна (1).

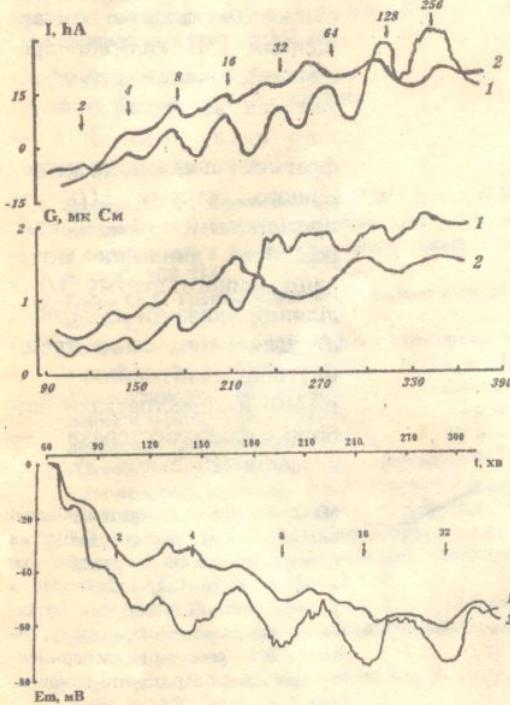
На мал. 1, I представлена динаміка інтеграції іонної провідності та струму, які є інтегральними показниками діяльності мембрани. На мал. 1, II зображені зміни мембраниого потенціалу (ЕМП) за умов фіксації під час дроблення зародків шпорцевої жаби. На мал. 2, I зображені зміни іонної провідності та струму за умов фіксації під час дроблення зародків в'юна. На мал. 2, II зображені зміни ЕМП за умов фіксації під час дроблення зародків в'юна.

## Результати та їх обговорення

На мал. 1, 1 представлена результата першої серії дослідів — реєстрації інтегрального іонного струму й провідності зародкової мембрани в'юна, що чітко ілюструють коливання значень цих показників, співпадаючих за фазою та синхронних за клітинним поділом. Реєстрацію МП вели одночасно в сусідній камері, що, завдяки синхронності поділу бластомерів, дає змогу співставляти результати між собою і підвищує інформативність експерименту (мал. 2, 1). Максимальні значення струму й провідності співпадали з максимальними значеннями МП, які досягаються в момент закладки борозни наступного поділу бластомерів зародків в'юна. На стадії двох бластомерів максимальне значення МП досягало приблизно -20 мВ. Під час мітоzu відбувалася деполяризація мембрани на 5 мВ, а значення МП було мінімальним у момент повного розділення бластомерів.

На початку інтерфази наступного клітинного циклу починалася поступова гіперполіаризація мембрани, що зростала до початку мітоzu на -8 — -15 мВ відносно значень МП в точці мінімуму. Таким чином, в кожному наступному клітинному циклі максимальне значення МП перевищувало значення МП попереднього циклу на 3—10 мВ, і на стадії морули досягало близько -60 мВ.

В наступній серії дослідів було показано, що протягом клітинних циклів дроблення зародків шпорцевої жаби, що розвивалися без пепривітінової оболонки (при цьому бластоцель не утворювався), МП змінювався від -10 до -60 мВ (мал. 2, 2). Протягом окремого клітинного циклу значення іонного струму і провідності змінювалися теж періодично і синхронно (див. мал. 1, 2). Однак, як видно з малюнків, поряд з загальними закономірностями ритмічних коливань значень МП та провідності мембрани ем-



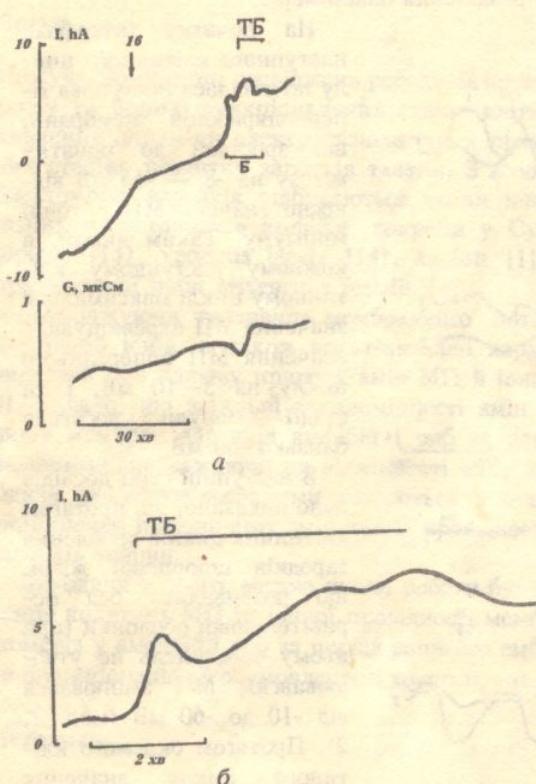
Мал. 1. Динаміка (t) інтеграції іонного струму (I) і провідності (G) мембрани клітин зародків в'юна (1) та шпорцевої жаби (2) за умов фіксації потенціалу (значення фіксованого потенціалу складає -40 мВ).

Мал. 2. Динаміка (t) мембраниного потенціалу ( $E_m$ ) зародкових клітин в'юна (1) та шпорцевої жаби (2) за умов тривалої реєстрації ходу експерименту.

ріонів риб та амфібій є і деякі суттєві відмінності. Зокрема, ми зауважили, що відрізняється тонка динаміка тривалих змін МП. У *Xenopus laevis* відбувалася рівномірна гіперполіаризація мембрани у максимумах на фоні ритмічних коливань МП, а у *Misgurnus fossilis* чітко відзначенні три характерні пробіги кривої динаміки МП в залежності від стадії дроблення [5]. Не дивлячись на багатокомпонентність механізмів виникнення коливань

МП [2, 3], провідна роль в цьому процесі належить змінам іонної провідності.

Враховуючи те, що регуляція іонного транспорту в мембрани ооцитів здійснюється при безпосередній участі цАМФ [13], інозитолтрифосфату [7], іонів кальцію [10], можна передбачити наявність аналогічної або близької за своїм характером регуляції іонного транспорту в мембрани зародкових клітин. Щоб з'ясувати причетність метаболітів аденилатциклазної системи до регуляції коливань МП, була проведена наступна серія дослідів з використанням теофіліну — інгібітора фосфодіестерази й толбутаміду — інгібітора цАМФ-залежної протеїнкінази. При додаванні толбутаміду ( $5 \cdot 10^{-4}$  моль/л) в середовище інкубації зародка через кілька секунд відбувалася швидка гіперполіаризація мембрани на 15-20 мВ, досягаючи максимального значення через 20-30 с. Відзначена гіперполіаризація мембрани супроводжувалася підвищеннем і її калієвої провідності, причому цей ефект залежав від стадії клітинного циклу (мал. 3: а — фрагмент повільного запису іонного струму (І) та провідності (G); б — швидка розгортка динаміки інтеграції іонного струму (І) в ділянці, вказаній на позиції а). Для зміни концентрації внутрішньоклітинного цАМФ використовували інгібітор фосфодіестерази — теофілін ( $10^{-4}$  моль/л).



Мал. 3. Вплив короткотривалої аплікації торбутаміду (ТБ) на електрофізіологічні характеристики мембрани клітин зародків в'юна в режимі фіксації потенціалу (стрілка — стадія клітинного циклу, ділянка Б — реєстрація експерименту при швидкій розгортці самописця).

Як з'ясувалося, підвищення концентрації цАМФ в клітинах, яке викликає зростання протеїнкіназної активності, призводило до деполяризації мембрани, яка, проте, була слабко виражена і не перевищувала 5 мВ. Доданий в середовище інкубації толбутамід не тільки знімав ефект теофіліну, але й призводив до часткової гіперполіаризації мембрани.

Внаслідок проведення досліджень встановлено, що при активуванні протеїнкінази А відбувається зменшення  $K^+$ -проводності плазматичної мембрани, що узгоджується з концепцією про зв'язок фосфатидилінозитольного циклу з регуляцією іонного гомеостазу клітини [8]. При інгібуванні протеїнкінази А калієва провідність мембрани підвищується, що свідчить про причетність фосфорилювання білків до регуляції іонної провідності плазматичних мембран зародкових клітин.

Узагальнюючи одержані нами результати та данні, відомі з літератури, можна зробити висновок, що метаболіти аденилатциклазної системи мають

важливе значення для корекції від фаз клітинного циклу як у показник є універсальним на функціонально реалізуватися за тенціалозалежніх іонних канал виключено, що вивчення електромембрани зародків допоможе у розвання проліферативних процесів факторів росту.

O.A.Goida, V.V.Chaban, I.R.Medina

#### ELECTROPHYSIOLOGICAL PARAMETERS AT EARLY DEVELOPMENTAL STAGE

It is shown that the membrane potential of the cell cycle stage both in Misgurnus fossilis by the microelectrode technique. Allowing for potential oscillations and ion conductance the inhibitor have been carried out.

A.V.Palladin Institute of Biochemistry, Academy of Sciences of Ukraine, Lviv

#### СПИСОК ЛІТЕРАТУРИ

1. Божкова В.П., Кавилашили И.П. Периодами циклических изменений и кардиокинеза в дробящихся яйцах. — С. 709-716.
2. Гойда О.А. Трансмембранные потенциалы. — № 12. — С. 27-38.
3. Гойда Е.А., Медына И.Р. Ионная дышащая выноса // Физиол. журн.
4. Кавилашили И.П., Божкова В.П. Влияние ионных потенциалов на дробление // Онтогенез. — 1971.
5. Кусень С.И., Санагурский Д.И. Влияние ионных потенциалов на развитие зародышей // Ученые записки БГУ. — 1972.
6. Нейфах А.А., Ротт Н.Н. Синхронизация Misgurnus fossilis путем воздействия на яйца. — 1959. — 125, № 2. — С. 432-434.
7. Чайлахян Л.М.. Чиквашили Ш.А. Влияние ионных потенциалов на мембранные характеристики зародышей // Ученые записки БГУ. — 1972. — 4, № 10. — С. 1047-1058.
8. Berridge M.J. Inositoltriphosphate. — 1984. — 220, № 1. — P. 345-360.
9. Busa W.B., Williamson J., Nuccitelli R. Direct measurement of membrane potential changes during frog oocyte maturation and cleavage // J. Cell. Biol. — 1985. — 101, № 1. — P. 1019-1027.
10. Dascal N., Cohen S. Further characterization of frog oocytes // Pflugers Arch. — 1987. — 306, № 1. — P. 101-106.
11. Gurdon J.V. African clawed frogs. — 1967. — P. 75-84.
12. Ito S., Hori N. Electrical characteristics of frog oocytes during maturation // J. Gen. Physiol. — 1968. — 53, № 2. — P. 1019-1027.
13. Stinnakre J. Endogenous membrane currents in frog oocytes // J. Phys. — 1987. — 78, № 1. — P. 101-106.
14. Webb D.J., Nuccitelli R. Direct measurement of membrane potential changes during frog oocyte maturation and cleavage // J. Cell. Biol. — 1985. — 101, № 1. — P. 345-360.
15. Woodward D. Electrical signals of frog oocytes during maturation // J. Gen. Physiol. — 1968. — 53, № 2. — P. 1019-1027.

Львів. відділення  
І-ту біохімії  
ім. О.В.Палладіна АН України

ISSN 0201-8489. Физиол. журн. 1992. Т. 38, № 6

важливе значення для корекції значення МП, яке змінюється в залежності від фаз клітинного циклу як у зародків риб, так і у зародків амфібій. Цей показник є універсальним на початкових стадіях ембріогенезу, і може функціонально реалізуватися за умов його впливу на іонну провідність потенціалозалежних іонних каналів, що потребує додаткових досліджень. Не виключено, що вивчення електрофізіологічних характеристик клітинних мембрани зародків допоможе у розробці способів стимулювання чи гальмування проліферативних процесів у тварин та оцінці ефективності дії різних факторів росту.

O.A.Goida, V.V.Chaban, I.R.Medina

ELEKTROPHYSIOLOGICAL PARAMETERS OF ION TRANSPORT SYSTEMS  
AT EARLY DEVELOPMENTAL STAGES OF FISH AND AMPHYBIANS

It is shown that the membrane potential level, ionic current and membrane conductance depend on the cell cycle stage both in *Misgurnus fossilis* L. embryos and in *Xenopus laevis* Daudin embryos by the microelectrode technics. Allowing for the role of the adenylate cyclase system in the membrane potential oscillations and ion conductance of membranes, some series of experiments for analysis of the inhibitor have been carried out.

A.V.Palladin Institute of Biochemistry,  
Academy of Sciences of Ukraine, Lviv

СПИСОК ЛІТЕРАТУРИ

1. Божкова В.П., Кавашивили И.Ш., Ротт Н.Н., Чайлахян Л.М. Соотношение между периодами циклических изменений электрических характеристик мембран и фазами цито- и кариокинеза в дробящихся яйцах вынона и аксолотля // Цитология. — 1974. — 16, № 6. — С. 709-716.
2. Гойда О.А. Трансмембранные потенциалы в эмбриогенезе тварин // Вісн. АН УРСР. — 1983. — № 12. — С. 27-38.
3. Гойда Е.А., Медына И.Р. Ионная проводимость клеточных мембран развивающихся зародышей вынона // Физiol. журн. — 1988. — 34, № 6. — С. 38-45.
4. Кавашивили И.Ш., Божкова В.П., Чайлахян Л.М. Периодические изменения сопротивления и мембранный потенциала яиц вынона *Misgurnus fossilis*, сопровождающие деление и дробление // Онтогенез. — 1971. — 2, № 4. — С. 425-430.
5. Кусень С.И., Санагурский Д.И., Мурашук М.Г., Гойда Е.А. Изменение трансмембранного потенциала у развивающихся зародышей вынона под влиянием инсулина, ингибирования транскрипции и трансляции // Биофизика. — 1980. — 25, № 4. — С. 658-663.
6. Нейфах А.А., Ротт Н.Н. Синхронизация клеточных делений у ранних зародышей вынона *Misgurnus fossilis* путем воздействия пониженной температуры // Докл. АН СССР. — 1959. — 125, № 2. — С. 432-434.
7. Чайлахян Л.М., Чиквашвили Ш.Д., Кавашивили И.Ш., Ониани Н.Т. Электрофизиологические характеристики мембранных дробящегося яйца лягушки // Биол. мембрани. — 1987. — 4, № 10. — С. 1047-1058.
8. Berridge M.J. Inositoltriphosphate and diacylglycerol as second messengers // Biochem. J. — 1984. — 220, № 1. — P. 345-360.
9. Busa W.B., Williamson J., Nuccitelli K. Activation of frog (*X.laevis*) eggs by inositoltriphosphate // J. Cell. Biol. — 1985. — 101, № 2. — P. 667-682.
10. Dascal N., Cohen S. Further characterization of the slow muscarinic responses in *Xenopus* oocytes // Pflugers Arch. — 1987. — 409. — P. 512-520.
11. Gurdon J.V. African clawed frogs // Methods in developmental biology. — New York: Crowell Co, 1967. — P. 75-84.
12. Ito S., Hori N. Electrical characteristics of *Triturus* during cleavage // J. Gen. Phys. — 1966. — 49. — P. 1019-1027.
13. Stinnakre J. Endogenous membrane ionic channels and neurotransmitter receptor in *Xenopus laevis* // J. Phys. — 1987. — 78, № 1. — P. 15-22.
14. Webb D.J., Nuccitelli R. Direct measurement of intracellular pH changes in *Xenopus laevis* eggs at fertilization and cleavage // J. Cell. Biol. — 1981. — 91, № 2, pt 1. — P. 562-567.
15. Woodward D. Electrical signals of new membrane production during cleavage of *Rana pipiens* eggs // J. Gen. Physiol. — 1968. — 52, № 3. — P. 509-531.

Львів. відділення  
І-ту біохімії  
ім. О.В.Палладіна АН України

Матеріал надійшов  
до редакції 17.03.92