

Електронномікроскопічне вивчення процесу адаптації клітин до культивування поза організмом

В. А. Шуклінов, Н. Д. Осиньковська, В. П. Козир

Лабораторія етіології і профілактики пухлин Київського науково-дослідного інституту експериментальної і клінічної онкології

Основною особливістю життєдіяльності клітин при експлантації є їх автономне існування у відсутності впливу регулюючих систем організму.

До останнього часу вважалось, що в умовах навіть тривалого культивування поза організмом клітини зберігають властиві їм біологічні і морфологічні особливості. Проте дослідження, проведені за останні роки, показали, що в штучно створених умовах існування порушується обмін речовин культивованих клітин і наслідком цього є зміна їх структури.

В літературі є вказівки [1], що навіть при нетривалому культивуванні посилюються гліколітичні процеси та ослаблюється тканинне дихання в клітинах.

Деякі автори [3], застосовуючи цитохімічні методи дослідження, показали, що клітини ниркового епітелію на початку експлантації майже позбавлені включень нейтрального жиру, який нагромаджується поступово в процесі культивування.

За літературними даними [7], протягом першої доби спостерігається нагромадження дезоксирибонуклеїнової кислоти (ДНК) і рибонуклеїнової кислоти (РНК) в клітинах, які піддають культивуванню. Є також вказівки на те, що активність сукцинат-СТ-редуктази ДПН-Н і ТПН-Н-нітро-СТ-редуктаз і цитохромоксидази на різних етапах культивування фібробластів виражена різно.

Дослідженнями, проведеними в 1962 р. [2], було показано, що ізоляція клітин з організму супроводжується глибокою перебудовою всього клітинного обміну, що проявляється, насамперед, у зниженні активності таких ферментів, як сукцинегідрогеназа, ДПН-, ТПН-діафораза в першу добу і підвищенні їх активності, починаючи з третьої-четвертої доби експлантації.

Особливий інтерес становить вивчення тонких морфологічних змін, що відбуваються в клітинах при тривалому культивуванні.

Методика досліджень

Для експлантації використовували суспензію клітин, одержану шляхом трипсинізації шкіро-м'язової тканини новонароджених щуренят 0,25%-ним розчином трипсина за методикою, запропонованою Янгнером [8]. Культивування проводили на середовищі 199 з додаванням 10%-ної телячої сироватки й антибіотиків у флаконах Карреля (Д-6,0).

Для дослідження клітини вирощували на покривних скельцях. Фіксацію здійснювали в рефрижераторі 2%-ним розчином чотириокису омію за методом Колфельда [5]. Після зневоднення в спиртах наростиючої міцності препарати вміщували в суміш Н-бутил-метилметакрилат (4 : 1) з додаванням 1%-ного перекису бензоїлу. Полімеризацію проводили в термостаті при 55° С протягом 24 год. Ультратонкі зрізи виготовляли на ультратомі системи Нікловітца і вивчали в електронному мікроскопі ЕМ-5.

Результати досліджень

При мікроскопічному дослідженні культур через 24 год на скельці були виявлені клітини, що прикріпились, більшість з яких була округлої форми, деякі клітини мали відростки і розташовувались поодинці або групами по п'ять-шість клітин.

Помітне збільшення рігати вже через 48 з'єднуючись між собою роскопічному дослідженню, яка виразно ским, ніж внутрішній

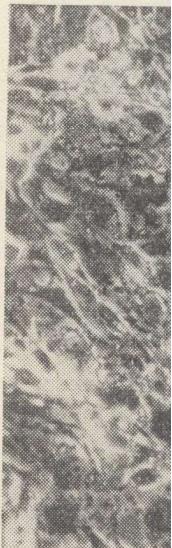


Рис. 1. Жива кул на мікроскопія

різної величини. Ну осміофільною речовини скупчень зерен.

В цитоплазмі міскулуму у вигляді синими на їх поверхні форми з чітко окресдані в різних ділянках.

Суцільний клітин тивування. На цей час складались із клітин з відростками різної величини, які перебували в стадії по-

При електронній глибині і форми вп'ятивісвітах яких можна бу-

У цьому періоді
ний поліморфізм мітохондрій
Деякі мітохондрії
матрикс і безладно

Ергастоплазматичні форми, на поверхні рибонуклеїнових гранул, куди утворюючи скупч

Помітне збільшення клітин, що прикріпились, можна було спостерігати вже через 48 год. Клітини групувались і утворювали сстрівці, з'єднуючись між собою за допомогою відростків. При електронномікроскопічному дослідженні було видно, що ядра клітин оточені оболонкою, яка виразно складалась з двох шарів: зовнішній був більш тонким, ніж внутрішній. Оболонка деяких ядер мала виступи і западини



Рис. 1. Жива культура. П'ята доба культивування. Фазово-контрастна мікроскопія. Культура має виражену гістоморфну будову.
Збільшення 10×20.

різної величини. Нуклеонема була представлена дрібногранулярною осміофільною речовиною. Ядерця неправильної форми і складались із скучень зерен.

В цитоплазмі містилась велика кількість ендоплазматичного ретікулуму у вигляді системи каналців і сплющених лакун з прикріпленими на їх поверхні гранулами РНП. Нечисленні мітохондрії овальної форми з чітко окресленими поперечними перегородками були розкидані в різних ділянках цитоплазми.

Суцільний клітинний шар утворювався на п'яту-шосту добу культивування. На цей час культури мали типову гістоморфну будову і складались із клітин різних типів, серед яких переважали фібробласти з відростками різної довжини. Виявлялась велика кількість клітин, що перебували в стадії поділу.

При електронномікроскопічному дослідженні виявлялись різної глибини і форми вп'ячування ядерних оболонок всередині ядер, в простівтах яких можна було бачити елементи цитоплазми.

У цьому періоді культивування привертали до себе увагу виразний поліморфізм мітохондрій і значні коливання їх розмірів.

Деякі мітохондрії були неправильної форми, мали ущільнений матрикс і безладно розташовані внутрішні перегородки (рис. 2).

Ергастоплазматична сітка мала вигляд пузырків різної величини і форми, на поверхні мембрани розташовувались зерна РНП. Частина рибонуклеїнових гранул розташовувалась вільно в цитоплазмі, подекуди утворюючи скучення.

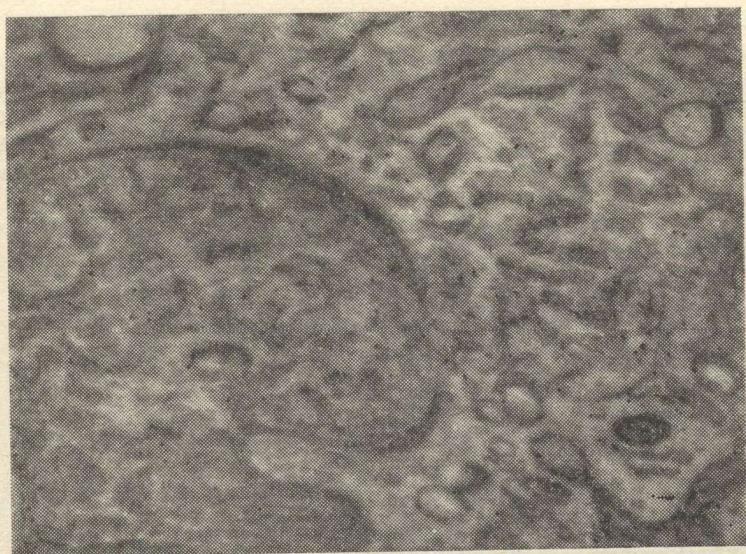


Рис. 2. П'ята доба культивування. Ділянка клітини. Вп'ячування ядерної оболонки. Велика кількість вільно розташованих гранул РНП. Мітохондрій зміненої форми.

Збільшення 16000.

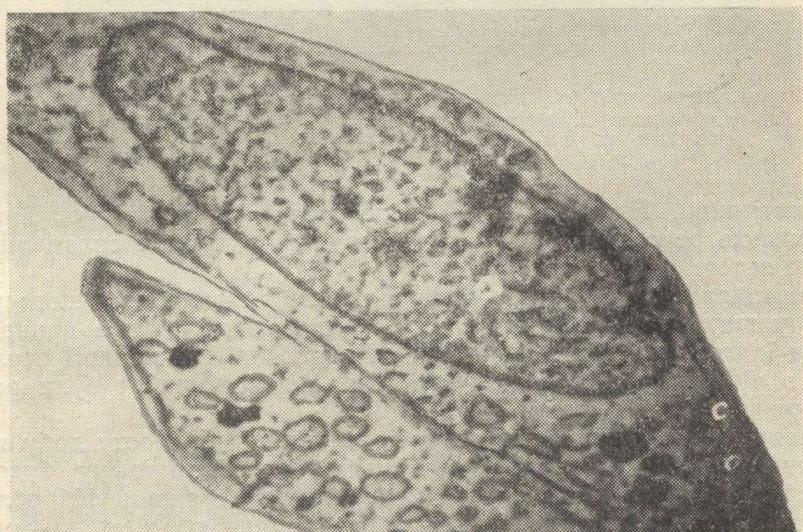


Рис. 3. Тридцята доба культивування. Значне розширення ергастоплазматичних канальців. Цитоплазма збіднена структурними елементами.

Збільшення 12000.

У культурах першого пасажу (8—16-а доба культивування) переважали дозрілі фібробласти з відростками різної довжини. В цьому періоді була виявлена значна кількість неправильних мітозів. Часто можна було бачити аміози.

При електронномікроскопічному дослідженні в цей період культивування не було помічено таких виражених вп'ячувань ядерних мембрани, як у первинній культурі; більшість ядер була правильної форми.

Правильно розставлені канальцями правильної форми.

Овальні форми них культурах, про перегородки чітко висіли значні скучені

На 30-у добу е росту культур. Більші руглої форми. В ці плазматичними стру канальців (рис. 3). перечні перегородки

Клітини з такої доби культивування плантації трапляються витягнуті; мітохондрії

Аналіз одержаванні змінюється спостерігається структурами і спро

1. Гершанович В. И. Химия, 1960, 23, 3, 453.
2. Залкинд С. Я., С. С. и др. Стабилизация миелита, 1959, 1, 379.
3. Изакова Л. П., С. С. и др. Стабилизация миелита, 1959, 1, 379.
4. Caulfield (1957).
5. Salzman H. P.—B.
6. Young J. S.—B.

Електрошкір

Лаборат
ім. О

В зв'язку з почищих шляхів дослідів зумовленими тією чистістю рефлекторного у свій час ще С. П. нення патологічного ність атеросклерозу та ін.] в своїх працях лексус і без виражен