

МІНІСТЕРСТВО ОХОРОНИ ЗДОРОВ'Я УКРАЇНИ
ПОЛТАВСЬКИЙ ДЕРЖАВНИЙ МЕДИЧНИЙ УНІВЕРСИТЕТ



ПРОГРАМА

**Всеукраїнської міждисциплінарної науково-практичної
конференції з міжнародною участю
«УМСА – століття інноваційних напрямків та наукових досягнень
(до 100-річчя від заснування УМСА)»
присвячена 100-річчю заснування
Української медичної стоматологічної академії**

ПОЛТАВА

8 жовтня 2021 року

ОРГАНІЗАЦІЙНИЙ КОМІТЕТ

Всеукраїнської міждисциплінарної науково-практичної конференції

ГОЛОВА:

Ждан В.М. – ректор Полтавського державного медичного університету, Лауреат Державної премії України в галузі науки і техніки, Заслужений лікар України, д.мед.н., професор.

ЗАСТУПНИКИ ГОЛОВИ:

Дворник В.М. – перший проректор з науково-педагогічної роботи;

Кайдашев І.П. – проректор з наукової роботи;

Скрипник І.М. – проректор з науково-педагогічної роботи та післядипломної освіти;

Аветіков Д.С. – проректор з навчальної роботи;

Похилько В.І. – проректор з науково-педагогічної та виховної роботи;

Ксьонз І.В. – проректор з науково-педагогічної та лікувальної роботи.

ЧЛЕНИ ОРГКОМІТЕТУ:

Буря Л.В. – декан міжнародного факультету;

Капустянський Д.В. – декан медичного факультету №2;

Коваль П.О. – заступник ректора з АГР;

Кулик Л.І. – заступник ректора з економіки та планування;

Марченко А.В. – директор навчально-наукового інституту післядипломної освіти;

Пера В.П. – проректор з адміністративного управління;

Рябушко М.М. – декан медичного факультету №1;

Сидорова А.І. – декан стоматологічного факультету;

Скрипніков П.М. – завідувач кафедри післядипломної освіти лікарів-стоматологів;

Хілініч І.В. – головний бухгалтер;

Шейко В.Д. – завідувач кафедри хірургії №2;

Шепітько В.І. – завідувач кафедри гістології, цитології та ембріології.

	ПЕРСПЕКТИВНІ РЕГУЛЯТОРИ НЕЙРОПСИХОТРОПНИХ ФУНКЦІЙ	
56	С.О.Луцик, Н.О.Амбарова, А.М.Ященко, О.Д.Луцик МОРФОФУНКЦІОНАЛЬНІ ТА ЛЕКТИНОГІСТОХІМІЧНІ ОСОБЛИВОСТІ НАДНИРКОВИХ ЗАЛОЗ ПОТОМСТВА ЩУРІВ, ЩО РОЗВИВАЛОСЯ ЗА УМОВ ЕКСПЕРИМЕНТАЛЬНОГО ГІПО- ТА ГІПЕРТИРОЗУ МАТЕРИНСЬКОГО ОРГАНІЗМУ	97
57	Т.М. Matvieishyna, О.А. Hryhorieva, Р. V. Bohdanov, О. V. Artiukh ASPECTS OF ANTENATAL ANTIGEN ADMINISTRATION INFLUENCE ON GLYCOSAMINOGLICANS' DISTRIBUTION IN RAT'S NASOPHARYNX STRUCTURES	99
58	Макуєєва L. V. REACTION OF MAST CELLS TO CHRONIC STRESS DURING INFLAMMATORY STAGE OF WOUND HEALING IN RATS.	101
59	Мамай И.Ю., Григорьева Е.А., Тертышный С.И., Дарій В.І. ОСОБЛИВОСТІ ФОРМУВАННЯ ГІПОКАМПАЛЬНОЇ ФОРМАЦІЇ НАЩАДКІВ ЩУРІВ ПІСЛЯ ВВЕДЕННЯ PGE2 САМКАМ ДЛЯ СТИМУЛЯЦІЇ ПОЛОГОВОЇ ДІЯЛЬНОСТІ	102
60	Мартиненко Р.В., Шепітько В.І., Борута Н.В. РЕАКЦІЯ КЛІТИН МОНОЦИТАРНОГО РЯДУ ЧЕРВОНОГО КІСТКОВОГО МОЗКУ НА ВВЕДЕННЯ ДИФЕРЕЛІНУ НА РАННІХ ТЕРМІНАХ ДОСЛІДЖЕННЯ	106
61	Bogdan Mykytsei MPM-2 ANTIBODY REACTION IN LYMPHOCYTES	107
62	В.А. Міськів, О.Я. Жураківська МОРФОФУНКЦІОНАЛЬНА ПЕРЕБУДОВА ГЕМОМІКРОЦИРКУЛЯТОРНОГО РУСЛА ЩИТОПОДІБНОЇ ЗАЛОЗИ НА РАННІХ ТЕРМІНАХ ПЕРЕБІГУ ЦУКРОВОГО ДІАБЕТУ	109
63	М.В. Міщенко, С.Ю. Штриголь 5-[(Z)-(4-НІТРОБЕНЗИЛІДЕН)]-2-(ТІАЗОЛ-2-ІМІНО)-4-	111

звивини мають місце зміни олігодендрої: гіпертрофія, фрагментація ядер олігодендроцитів, розшарування мієлінової оболонки аксонів гіпокампальної формації на 1-у, 7-у і 14-у добу життя, спостерігаються зміни синаптичного апарату: набряк пресинаптичних закінчень, просвітлення цитоплазми, агрегація синаптичних пухирців в центрі пресинаптичних відростків з віддаленням синаптичних пухирців від пресинаптичної мембрани, набухання і деструкція мітохондрій, поява в пресинаптичних відростках великих вакуолей, перфорації в місцях контакту пре- і постсинаптичних ущільнень.

У експериментальних щурів в регіонах CA1, CA2 і зубчастої звивини на 1-у, 7-у і 14-у добу життя спостерігаються ультраструктурні зміни в нейронах: набряк і вакуолізація мітохондрій з розривами і руйнуванням крист, масове утворення гранулярних везикул і мікротрубочок, гіпертрофія апаратів Гольджі.

Виявлені нами імуногістохімічні зміни гіпокампу і зубчастої звивини нащадків щурів після індукції пологової діяльності включають посилення експресії GFAP в першу добу після народження і зниження експресії NeuN на 14-е і 45-е добу життя у експериментальних тварин в порівнянні з контрольною групою.

РЕАКЦІЯ КЛІТИН МОНОЦИТАРНОГО РЯДУ ЧЕРВОНОГО КІСТКОВОГО МОЗКУ НА ВВЕДЕННЯ ДИФЕРЕЛІНУ НА РАННІХ ТЕРМІНАХ ДОСЛІДЖЕННЯ

Мартиненко Р.В., Шепітько В.І., Борута Н.В.

Полтавський державний медичний університет

В умовах сьогодення актуальним постає питання впливу андрогенного дефіциту на кровотворення.

Метою нашого дослідження було дослідити морфофункціональні особливості клітин моноцитарного ряду червоного кісткового мозку щурів при центральній депривації на ранніх термінах експерименту.

Матеріали і методи дослідження. 20 статевозрілих безпородних білих щурів-самців розподіли на 2 групи: 1 група (10 тварин) – контрольна – отримували ін'єкцію фізіологічного розчину, 2 група (10 тварин) експериментальна, яким вводили підшкірно «Диферелін» (Триптореліну ацетат) у дозі 0,3 мг активної речовини на кг. Тварин виводили з експерименту на 30 день шляхом передозування кетаміну. За стандартними методиками проводилась виготовлення гістологічних препаратів, які досліджували за допомогою світлового мікроскопа Biorex 3 з цифровим мікрофільтром із програмним забезпеченням, пристосованим для цих досліджень (серійний номер 5604).

Результати дослідження. При дослідженні напівтонких зрізів клітин моноцитарного клону контрольної групи тварин нами були встановлено, що монобласти мали округлу форму діаметром $16,22 \pm 0,31$ мкм. Ядерно-цитоплазматичне співвідношення становило 3,76:1. Ядро червоно-бузкового кольору округлої форми, мало ніжно сітчасту структуру хроматину, містило 2-4 нуклеоли. Цитоплазма монобластів не містила включень. Промоноцити були округлої форми, діаметром $13,44 \pm 0,28$ мкм. Ядерно-цитоплазматичне співвідношення 2,98:1 Ядро промоноциту було овальної форми зі злегка хвилястим контуром. Цитоплазма містила ніжну пиловидну азурофільну зернистість. Моноцити мали округлу форму, діаметр $16,77 \pm 0,18$ мкм. Ядерно-цитоплазматичне співвідношення 1:1. Ядро моноциту було неправильної бобоподібної форми з нерівними краями і мало пухку, у вигляді крупнопетлих ниток, структуру хроматину. Цитоплазма моноцита була блакитно-сіра, димчаста, непрозора, містила дрібну азурофільну зернистість.

При морфологічному дослідженні червоного кісткового мозку експериментальної групи тварин на 30 день експерименту нами було встановлено, що, монобласти мали округлу форму, діаметром $16,2 \pm 0,21$ мкм. Ядерно-цитоплазматичне співвідношення становило 3,97:1. Ядро червоно-бузкового кольору, округлої форми, містило по 3 нуклеоли блакитного кольору. Цитоплазма монобластів не містила включень. Промоноцити були діаметром $12,3 \pm 0,32$ мкм. Ядерно-цитоплазматичне співвідношення становило 2,87:1. Ядро

мало овальну або бобоподібну форму зі злегка хвилястим контуром, містило залишки ядерець. Цитоплазма сіро-блакитного кольору, містила ніжну азурофільну зернистість. Моноцити були округлої форми, діаметром $14,8 \pm 0,43$ мкм. Ядерно-цитоплазматичне співвідношення складало 1:1. Ядро моноциту мало неправильну форму, нерівний, контур і пухку структуру хроматину. Цитоплазма моноцита була блакитно-сіра, непрозора, містила дрібну азурофільну зернистість.

Таким чином, провівши аналіз показників контрольної та експериментальної груп тварин, ми дійшли висновку, що вони статистично не різняться. Це говорить про те, що центральна депривація тестостерону дифереліном протягом 30 днів не призводить до кількісних і якісних змін клітин моноцитопоезу.

MPM-2 ANTIBODY REACTION IN LYMPHOCYTES

Bogdan Mykytsei

Assistant of Ivano-Frankivsk National Medical University

Department of Histology, Cytology and Embriology

MPM-2 is a monoclonal antibody raised against mitotic mammalian cells, which interacts with important mitotic structures, including centrosomes, chromosomes, kinetochores, spindles.

Although MPM-2 staining has been shown to be associated with mitosis, there are few studies in which it has been precisely correlated with the progression of the cell cycle. The studies of MPM-2 antibodies reaction with mouse cells has led to conclusion that they can interact with laminas-like proteins. Taking into consideration the high evolutionary conservatively of these phosphoproteins and their close relativity with intermediate filament proteins too, we can suppose that the MPM-2 antibody should recognize cytoplasmatic and nuclear antigens in the cells.

Materials & methods. The samples were prepared for immunofluorescent microscopy following the method. Both lymphocytes and protoplasts were twice rinsed in microtubule stabilizing buffer (MSB). Then cells were attached to a