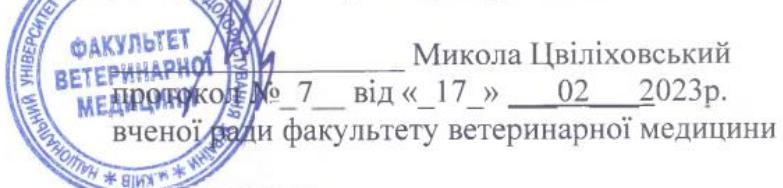


**НАЦІОНАЛЬНИЙ УНІВЕРСИТЕТ БЮРЕСУРСІВ  
І ПРИРОДОКОРИСТУВАННЯ УКРАЇНИ**  
**Кафедра біохімії і фізіології тварин ім. акад. М.Ф. Гулого**

**«ЗАТВЕРДЖУЮ»**

Декан факультету ветеринарної медицини



**«СХВАЛЕНО»**

на засіданні кафедри біохімії і фізіології тварин  
протокол № 5 від « 09 » 01 2023р.

Завідувач кафедри Віктор Томчук

**«РОЗГЛЯНУТО»**

Гарант ОП 091 «Біологія»

Лілія Калачнюк

**РОБОЧА ПРОГРАМА НАВЧАЛЬНОЇ ДИСЦИПЛІНИ  
НОВІТНІ МЕТОДИ У БІОЛОГІЧНИХ ДОСЛІДЖЕННЯХ**

Рівень вищої освіти – третій (освітньо-науковий) рівень

Галузь знань – 09 Біологія

Спеціальність – 091 «Біологія»

Освітньо-наукова програма – БІОЛОГІЯ

Гарант ОНП – Л.Г. Калачнюк

Розробники: д.б.н., проф. Калачнюк Л. Г., к. б. н., доц., Цвіліховський В. І.  
кафедра біохімії і фізіології тварин; к.вет.н., с.н.с. Іщенко Л.М., УЛЯБП АПК

Київ 2023

## **1. Опис навчальної дисципліни**

### **НОВІТНІ МЕТОДИ У БІОЛОГІЧНИХ ДОСЛІДЖЕННЯХ**

(назва)

<b>Галузь знань, спеціальність, освітній ступінь</b>		
Галузь знань	09 Біологія	
Освітньо-науковий рівень	Третій	
Освітній ступінь	доктор філософії	
Спеціальність	091 «Біологія»	
Освітньо-наукова програма	Біологія	
<b>Характеристика навчальної дисципліни</b>		
Вид	вибіркова	
Загальна кількість годин	180	
Кількість кредитів ECTS	6	
Кількість змістових модулів	Не передбачено	
Курсовий проект (робота)	Не передбачено	
Форма контролю	екзамен	
<b>Показник навчальної дисципліни для денної та заочної форми навчання</b>		
	денна форма навчання	заочна форма навчання
Рік підготовки (курс)	1	1
Семестр	2	2
Лекційні заняття	30	12
Практичні, семінарські заняття		
Лабораторні заняття	30	12
Самостійна робота	120	156
Індивідуальні завдання		
Кількість тижневих аудиторних годин для денної форми навчання	4	6

## **2. Мета та завдання навчальної дисципліни**

Предметом дисципліни «Новітні методи у біологічних дослідженнях» є питання методичних підходів із застосуванням полімеразної ланцюгової реакції (ПЛР) за вивчення і характеристики біохімічних процесів у біооб'єктах.

**Мета** дисципліни «Новітні методи у біологічних дослідженнях» - сформувати в аспірантів цілісну систему знань, до якої входитимуть теоретичні й методичні основи використання полімеразної ланцюгової реакції у біологічних дослідженнях.

**Завдання** курсу «Новітні методи у біологічних дослідженнях» освоїти основні методичні підходи із застосуванням полімеразної ланцюгової реакції за характеристики біохімічних процесів у біооб'єктах, а також вивчити переваги, обмеження та етичні питання використання ПЛР у біологічних дослідженнях.

Основними компетентностями, якими повинен володіти здобувач під вивчення дисципліни є:

- здатність виявляти, формулювати та вирішувати проблеми дослідницького характеру в галузі біології, оцінювати та забезпечувати якість досліджень, які проводять;
- здатність дотримуватись етики досліджень, а також правил академічної добросередньоти в наукових дослідженнях та науково-педагогічній діяльності;
- здатність до ретроспективного аналізу наукового доробку у напрямі дослідження біохімічних процесів у живих організмах;
- здатність до абстрактного мислення, аналізу та синтезу;
- здатність генерувати нові науково-теоретичні та практично спрямовані ідеї (реальність);
- комплексність у володінні інформацією щодо сучасного стану і тенденцій розвитку світової і вітчизняної біологічної науки;
- комплексність у розробці та реалізації наукових проектів та програм;

- комплексність у прийнятті обґрунтованих рішень.

У результаті вивчення дисципліни здобувач повинен:

**знати:**

- основні теоретичні та методичні аспекти проведення полімеразної ланцюгової реакції ;
- ефективність та доцільність використання полімеразної ланцюгової реакції у біологічних дослідженнях.

**вміти:**

- проводити основні етапи полімеразної ланцюгової реакції (екстракція нуклеїнових кислот, проведення ампліфікації, інтерпретація результатів);
- створювати нові знання через оригінальні дослідження, якість яких може бути визнана на національному та міжнародному рівнях;
- брати участь у наукових дискусіях на міжнародному рівні, відстоювати свою власну позицію на конференціях, семінарах та форумах;
- брати участь у критичному діалозі та зацікавити результатами дослідження;
- проводити критичний аналіз різних інформаційних джерел, конкретних освітніх, наукових та професійних текстів у галузях біологічних наук;
- критично сприймати та аналізувати чужі думки й ідеї, шукати власні шляхи вирішення проблеми, здійснювати критичний аналіз власних матеріалів;
- генерувати власні ідеї та приймати обґрунтовані рішення.

### **3. Програма і структура навчальної дисципліни повного терміну денної (заочної) форми навчання**

#### **Тема лекційного заняття 1. Полімеразна ланцюгова реакція**

Історія відкриття. Основні принципи. Обмеження, переваги та етика використання у біологічних дослідженнях.

#### **Тема лекційного заняття 2. Загальні вимоги до організації роботи у ПЛР-лабораторії**

Поняття контамінації нуклеїновими кислотами і продуктами ампліфікації. «Чиста» і «брудна» зони у ПЛР-лабораторії. Етапи проведення ПЛР. Екстракція нуклеїнових кислот, ампліфікація.

#### **Тема лекційного заняття 3. Основні аспекти горизонтального електрофорезу продуктів ампліфікації полімеразної ланцюгової реакції**

Підготовка проб для електрофоретичного аналізу ампліфікаційних продуктів. Підготовлення гелю для розділення продуктів ампліфікації та їх детекція.

#### **Тема лекційного заняття 4. Полімеразна ланцюгова реакція в реальному часі**

Характеристика флуоресцентних барвників. Основні підходи до мультиплексного аналізу. Ефективність та лінійність полімеразної ланцюгової реакції. Границний цикл (Ct). Обладнання для ПЛР у реальному часі.

#### **Тема лекційного заняття 5. Модифікації полімеразної ланцюгової реакції, їх особливості**

Характеристика зворотної та гніздової ПЛР та ефективність їх використання.

## Структура навчальної дисципліни

Назви змістових модулів і тем	Кількість годин											
	денна форма					Заочна форма						
	усього	у тому числі					усього	у тому числі				
		л	п	ла б	ін д	с.р.		л	п	ла б	ін д	с.р.
Тема 1. Полімеразна ланцюгова реакція	36	6		6		24	34	2		2		30
Тема 2. Загальні вимоги до організації роботи у ПЛР-лабораторії	36	6		6		24	34	2		2		30
Тема 3. Основні аспекти горизонтального електрофорезу продуктів ампліфікації полімеразної ланцюгової реакції	36	6		6		24	34	2		2		30
Тема 4. Полімеразна ланцюгова реакція у реальному часі	36	6		6		24	38	3		3		32
Тема 5. Модифікації полімеразної ланцюгової реакції, їх особливості	36	6		6		24	40	3		3		34
<b>Усього годин</b>	<b>180</b>	<b>30</b>		<b>30</b>		<b>120</b>	<b>180</b>	<b>12</b>		<b>12</b>		<b>156</b>

#### **4. Теми лабораторних занять**

<b>№ п/п</b>	<b>Назва теми</b>	<b>Кількість годин</b>
<b>1</b>	<b>2</b>	<b>3</b>
1.	Виділення дезоксирибонуклеїнової кислоти методом сорбції на оксиді кремнію. Принцип методу. Підготовка реактивів, матеріалів та обладнання. Етапи виконання. Пояснення ризику контамінації на етапі екстракції ДНК.	6
2.	Проведення полімеразної ланцюгової реакції на прикладі ідентифікації гену, специфічного для великої рогатої худоби. Принцип методу. Підготовка реактивів, матеріалів та обладнання. Приготування реакційного середовища для ПЛР. Етапи виконання.	6
3.	Електрофоретичне розділення продуктів ампліфікації в агарозному гелі. Підготовка реактивів, матеріалів та обладнання. Приготування агарозного гелю. Етапи виконання.	6
4.	Полімеразна ланцюгова реакція в реальному часі на прикладі ідентифікації гену лектину сої. Принцип методу. Підготовка реактивів, матеріалів та обладнання. Приготування реакційного середовища для ПЛР. Етапи виконання. Інтерпретація результатів.	6
5.	Проведення мультиплексної полімеразної ланцюгової реакції на прикладі ідентифікації генетично модифікованої сої. Принцип методу. Підготовка реактивів, матеріалів та обладнання. Приготування реакційного середовища для ПЛР. Етапи виконання. Інтерпретація результатів.	6
<b>Всього</b>		<b>30</b>

#### **5. Контрольні питання, комплекти тестів для визначення рівня засвоєння знань здобувачами.**

1. Дати визначення полімеразної ланцюгової реакції.
2. Які модифікації полімеразної ланцюгової реакції Ви знаєте?
3. Назвіть речовини, які можуть інгібувати ПЛР.
4. Дайте визначення контамінації.
5. Що таке «чиста» та «брудна» зона у ПЛР-лабораторії?
6. Що таке «гніздова» полімеразна ланцюгова реакція?
7. Вказати послідовність стадій полімеразної ланцюгової реакції.
8. Що таке праймери?

9. Принцип виділення ДНК на оксиді кремнію.
10. З якою метою використовують ензим протеїназу К за екстракції ДНК?
11. Яка довжина хвилі спектрофотометра використовується для визначення концентрації ДНК?
12. Вкажіть основні компоненти реакційного середовища для полімеразної ланцюгової реакції.
13. Яка роль магнію хлориду у реакційному середовищі для ПЛР?
14. У якому напрямку відбувається видовження ланцюгів ДНК при елонгації?
15. Який оптимум дії Таq-ДНК-полімерази?
16. Який барвник використовується для візуалізації продуктів ампліфікації при проведенні електрофорезу в агарозному гелі?
17. Що таке мультиплексна ПЛР?
18. Що таке ПЛР у реальному часі? Її переваги.
19. Яка роль флуоресцентних барвників у проведенні ПЛР в реальному часі?
20. Перелічіть флуоресцентні барвники, які найчастіше використовують для ПЛР в реальному часі.
21. Що таке граничного циклу Ct у ПЛР у реальному часі?
22. Які матеріали і речовини використовуються для електрофоретичного розділення ДНК, РНК і протеїнів?
23. Типи електрофоретичних систем для розділення біологічних молекул.
24. Характеристика розділення фрагментів біологічних зразків у електрофоретичних системах залежно від їх розмірів і заряду.
25. Яким чином оцінюється чистота біологічних зразків?
26. Спектрофотометричне обладнання та детектори, які використовуються для кількісного визначення, чистоти біопрепаратів і спектральної характеристики ДНК, РНК.
27. Приклади барвників, які застосовують у електрофоретичних системах розділення фрагментів нуклеїнових кислот.
28. Який принцип методу електрофоретичного розділення біопроб?

29. Дати визначення електрофорезу.
30. Яким чином можна оцінити масу чи розмір біопрепарату за допомогою електрофорезу?

## **6. Методи навчання**

**Основними видами навчальних занять дисципліни «Новітні методи у біологічних дослідженнях» є заняття: аудиторні (лекція, лабораторне заняття, консультація) та позаудиторні - самостійна робота аспірантів.**

## **7. Форми контролю**

1. Усний і письмовий поточний контроль знань.
2. Формою самостійної роботи здобувача є вивчення спеціальної літератури та виконання індивідуальних завдань.
3. Екзамен.

## **8. Методичне забезпечення**

Науково-методичне забезпечення навчального процесу передбачає: державні стандарти, навчальні плани, підручники і навчальні посібники; інструктивно-методичні матеріали лабораторних занять; індивідуальні навчально-дослідні завдання; контрольні роботи; текстові та електронні варіанти тестів для поточного і підсумкового контролю, методичні матеріали для організації самостійної роботи здобувачів.

## **9. Рекомендована література**

### **Основна література**

1. Ishchenko L., Ushkalov V., Vygovska L. Principles of molecular diagnostics / in Laboratory practice. Manual / edited by M.Klopčič and T.Ishchenko. –SMC VFPO. – Kyiv. 2020. – 280p. (колективний посібник) <http://www.ag-lab.org/sites/default/files/manuals/Structure%20of%20the%20manual%20and%20WG.pdf>

2. Курс лекцій і методичні рекомендації до виконання лабораторних робіт з дисципліни: «Спеціальна біохімія», частина 3: «Основи методичних підходів молекулярної діагностики» для студентів факультету ветеринарної медицини / С.Д. Мельничук, Л.Г. Калачнюк, Г.І. Калачнюк. К: Видавничий центр НУБіП України, 2014. – 196 с.
3. Спеціальна біохімія: навчальний посібник для підготовки фахівців освітнього рівня «Магістр» у вищих навчальних закладах зі спеціальністю “Ветеринарна медицина” за спеціалізацією “Лабораторна справа”/ С.Д. Мельничук, Д.О. Мельничук, С.В. Хижняк, В.А. Грищенко, В.А. Томчук, Л.Г. Калачнюк, Н.М. Мельникова, Л.В. Кліх, Т.М. Кучмеровська, В.І. Цвіліховський, Є.А. Деркач, О.М. Тупицька ; за ред. чл.-кор. НААН України С.Д. Мельничука. – К.: НУБіП України, 2015. – 649 с.
4. Стегній Б. Т. Полімеразна ланцюгова реакція у практиці ветеринарної медицини та біологічних дослідженнях : наук.-метод. посіб. / Б. Т. Стегній, А. П. Герілович, О. Ю. Лиманська ; ред. Б. Т. Стегній, А. П. Герілович. — Х. : НТМТ, 2010. — 227 с.

### **Додаткова література**

1. Калачнюк Л.Г. Молекулярні механізми регуляції метаболічних процесів за дії екзогенних чинників (монографія). – К: Компрінт, 2016. – 361 с.
2. Калачнюк Л.Г. Трансляційні і транс-трансляційні процеси у клітині та окремі механізми їх регуляції (монографія). – К: Компрінт, 2017. – 155 с.
3. Аналітичні методи дослідження. Імунологічні методи аналізу і методи виявлення генетично модифікованих організмів та їх інгредієнтів: теоретичні основи і методики. Войціцький В.М., Стародуб М.Ф., Хижняк С.В., Іщенко Л.М. – К.: ЦП «Компрінт», 2018.
4. Умови проведення полімеразної ланцюгової реакції у лабораторній практиці (методичні аспекти) / М.С. Калачнюк, Л. Г. Калачнюк, Д. О. Мельничук [та ін.] // Біологія тварин. – 2012. – Т. 14, № 1–2.
5. Визначення чутливості та специфічності засобу для виявлення *Salmonella spp* методом ПЛР-РЧ / Іщенко Л., Виговська Л., Давидовська Л., Калакайло Л., Іщенко В., Ушkalov B., Данчук В.В., Калачнюк Л. // Матеріали XV Міжнародної науково-практичної конференції «Біологічно активні препарати в рослинництві. Наукове обґрунтування – Рекомендації – Практичні результати» Київ, 25-29 червня 2019 року. С. 125-126.
6. Вдосконалення способу виявлення генів β-лактамаз (група ctx-m-β-лактамаз) у бактерій групи кишкової палички методом ПЛР / Іщенко Л., Виговська Л., Калакайло Л., Данчук В.В., Ушkalov B., Калачнюк Л., Давидовська Л. // Матеріали XV Міжнародної науково-практичної конференції «Біологічно активні препарати в рослинництві.

- Наукове обґрунтування – Рекомендації – Практичні результати» Київ, 25-29 червня 2019 року. С. 128-129.
7. Aslanzadeh J. Preventing PCR Amplification Carryover Contamination in a Clinical Laboratory / J. Aslanzadeh // Ann. Clin. Lab. Sci. Fall. – 2004. – V. 34(4). – P. 389–396.
  8. Якісне і кількісне визначення генетично модифікованих сільськогосподарських культур та їх компонентів в продуктах харчування й кормах методом полімеразної ланцюгової реакції в реальному часі (Методичні рекомендації) // В. Г. Спирідонов, Л. М. Іщенко, А. В. Плотніцька, М. Ф. Парій, К. Ф. Шитюк, С. Д. Мельничук, М. Д. Мельничук, І. П. Григорюк. – К.: Видавничий центр НУБіП України, 2010. – 38с.
  9. Біологічна безпека: Результати моніторингу агроресурсів, продукції АПК та харчових продуктів за 2014-2016 роки. Ушkalов В.О., Данчук В.В., Самкова О.П., Баранов Ю.С. [та ін]. Ветеринарна медицина. Міжвідомчий тематичний науковий збірник. – Харків, 2017. – № 103. – С. 88-92.
  10. Підбір праймерів та оптимізація методу ПЛР для детекції ДНК вірусу АЧС / С. С. Мандигра, Л. М. Музикіна, Л. М. Іщенко, І. В. Галка, В. Г. Спирідонов, М. П. Ситюк, С. А. Ничик // Ветеринарна медицина. – 2017. – № 103. – С. 304–306.
  11. Розробка тест-системи для диференційної діагностики африканської та класичної чуми свиней методом ЗТ-ПЛР у режимі реального часу / С. С. Мандигра, Л. М. Музикіна, Л. М. Іщенко, Г. А. Коваленко, І. В. Галка, М. П. Ситюк, С. А. Ничик, В. Г. Спирідонов // Ветеринарна біотехнологія. – № 31. – 2017. – С. 103–111.
  12. Іщенко Л.М., Музикіна Л.М., Коваленко Г.А, Галка І.В., Гудзь Н.В., Ничик С.А., Спирідонов В.Г. Нодулярний дерматит великої рогатої худоби: епізоотологія, характеристика збудника, діагностика. (оглядова стаття) // Ветеринарна біотехнологія. – 2017. – №31 – С. 58-68.
  13. Валідація ЗТ-ПЛР тест-системи для диференційної діагностики африканської та класичної чуми свиней / С.С. Мандигра, Л.М. Музикіна, Л.М. Іщенко, Г.А. Коваленко, І.В. Галка, В.Г. Спирідонов, М.П. Ситюк, С.А. Ничик, С.Д. Мельничук // Наукові доповіді НУБіП України. – 2017. V.6 (70). – С.
  14. Ушkalов В.О., Данчук В.В., Спирідонов В.Г., Іщенко Л.М., Андреєв І.В., Калакайло Л.І., Новгородова О.Ю., Бублик О.О. / Обіг генетично модифікованих речовин в Україні // Вісник аграрної науки. – 2018. №3 (780). С. 45-50. [http://agrovisnyk.com/archive\\_en\\_2018\\_03\\_08.html](http://agrovisnyk.com/archive_en_2018_03_08.html)
  15. Іщенко Л.М., Андреєв І.В., Плотніцька А.В., Шинкаренко Л.М., Калакайло Л.І., Колесникова Т.П., Ушkalов В.О. / Використання молекулярно-генетичних методів дослідження для контролю якості та безпеки продукції агропромислового комплексу // Ветеринарна біотехнологія. – 2018. – №32 (1). – С. 98-105.

16. Конструювання та апробація праймерів для детекції вірусу нодулярного дерматиту великої рогатої худоби методом ПЛР у реальному часі Л.М. Іщенко, Г.А. Коваленко, Л.М. Музикіна, С.С. Мандигра, І.В. Галка, С.А. Ничик, В.Г. Спиридонов // Ветеринарна біотехнологія. – 2018. – №32 (2). – С. 202-208. [http://vetbiotech.kiev.ua/volumes/JRN32/2\\_25.pdf](http://vetbiotech.kiev.ua/volumes/JRN32/2_25.pdf)
17. Апробація ЗТ-ПЛР тест-системи для диференційної діагностики африканської та класичної чуми свиней / С.С. Мандигра, Л.М. Музикіна, Л.М. Іщенко, Г.А. Коваленко, І.В. Галка, В. Г. Спиридонов, С.А. Ничик // Науковий вісник ЛНУ ветеринарної медицини та біотехнологій. – № 20(83). – 2018. – С. 221–225. <https://doi.org/10.15421/nvvet8343>

### **Інформаційні ресурси**

1. Basic Local Alignment Search Tool (<https://blast.ncbi.nlm.nih.gov/Blast.cgi>)
2. Методи класичної і молекулярної біології (<http://molbiol.ru/>)
3. Web-сторінки «Вікіпедії» та інших інтернет-ресурсів