

SYLABUS

DOTYCZY CYKLU KSZTAŁCENIA 2021/2022 – 2022/2023

(skrajne daty)

Rok akademicki 2021/2022

1. PODSTAWOWE INFORMACJE O PRZEDMIOCIE

Nazwa przedmiotu	Biologia molekularna
Kod przedmiotu*	
Nazwa jednostki prowadzącej kierunek	Kolegium Nauk Przyrodniczych
Nazwa jednostki realizującej przedmiot	Kolegium Nauk Przyrodniczych, Instytut Biologii i Biotechnologii
Kierunek studiów	Biologia
Poziom studiów	II stopnia
Profil	ogólnoakademicki
Forma studiów	stacjonarne
Rok i semestr/y studiów	rok I, semestr 1
Rodzaj przedmiotu	specjalnościowy
Język wykładowy	j. polski
Koordinator	dr Mateusz Mołoń
Imię i nazwisko osoby prowadzącej / osób prowadzących	dr Mateusz Mołoń (W), dr Iwona Rzeszutek (W), mgr inż. Alicja Wojtuń (Ćw. Lab.)

* -opcjonalnie, zgodnie z ustaleniami w Jednostce

1.1. Formy zajęć dydaktycznych, wymiar godzin i punktów ECTS

Semestr (nr)	Wykł.	Ćw.	Konw.	Lab.	Sem.	ZP	Prakt.	Inne (jakie?)	Liczba pkt. ECTS
1	38			54					6

1.2. Sposób realizacji zajęć

- ☒ zajęcia w formie tradycyjnej
- ☒ zajęcia realizowane z wykorzystaniem metod i technik kształcenia na odległość

1.3 Forma zaliczenia przedmiotu (z toku) (egzamin, zaliczenie z oceną, zaliczenie bez oceny)

WYKŁAD – EGZAMIN

ĆWICZENIA LABORATORYJNE – ZALICZENIE Z OCENĄ

2. WYMAGANIA WSTĘPNE

Wiedza z zakresu biochemii, genetyki oraz biologii komórki.

3. CELE, EFEKTY UCZENIA SIĘ, TREŚCI PROGRAMOWE I STOSOWANE METODY DYDAKTYCZNE

3.1 Cele przedmiotu

C ₁	Pogłębienie wiedzy teoretycznej w zakresie struktury i funkcji makrocząsteczek biologicznych oraz makrocząsteczkowych kompleksów DNA, RNA i białek.
C ₂	Zapoznanie studentów z molekularnym podłożem przebiegu głównych procesów komórkowych.
C ₃	Przygotowanie studentów do posługiwania się wybranymi technikami eksperymentalnymi stosowanymi w biologii molekularnej.

3.2 Efekty uczenia się dla przedmiotu

EK (efekt uczenia się)	Treść efektu uczenia się zdefiniowanego dla przedmiotu	Odniesienie do efektów kierunkowych ¹
EK_01	Student posiada rozszerzoną wiedzę z zakresu budowy i funkcji kwasów nukleinowych. Porównuje genomy oraz przebieg replikacji DNA organizmów prokariotycznych i eukariotycznych. Potrafi opisać przebieg i zna sposoby kontroli biosyntezy białek. Zna przyczyny i konsekwencje mutagenezy.	K_Wo2
EK_02	Student zna najważniejsze osiągnięcia biologii molekularnej w kontekście nowotworzenia. Zna budowę wirusów oraz sposoby walki z nimi. Ma rozszerzoną wiedzę na temat edycji genomu, terapii genowej oraz diagnostyki molekularnej.	K_Wo6
EK_03	Student potrafi obsługiwać specjalistyczną aparaturę z zachowaniem zasad bezpieczeństwa i higieny pracy oraz dobrej praktyki laboratoryjnej.	K_Uo1
EK_04	Student potrafi posługiwać się zaawansowanymi metodami stosowanymi w biologii molekularnej, w tym. klonowanie, elektroforeza, transformacja komórek, łańcuchowa reakcja polimeryzacji, qPCR. Opisuje i analizuje uzyskane wyniki. Poprawnie dobiera metody badawcze.	K_Uo2 K_Uo3
EK_05	Student potrafi krytycznie selekcjonować informacje pochodzące z różnych źródeł. W przygotowaniu raportów wykorzystuje literaturę naukową, w tym i anglojęzyczną.	K_Uo5
EK_06	Student jest gotów do wykorzystania zdobytej wiedzy i umiejętności w rozwiązywaniu problemów zarówno samodzielnie, jak i w oparciu o opinie ekspertów.	K_Ko2

¹ W przypadku ścieżki kształcenia prowadzącej do uzyskania kwalifikacji nauczycielskich uwzględnić również efekty uczenia się ze standardów kształcenia przygotowującego do wykonywania zawodu nauczyciela.

3.3 Treści programowe

A. Problematyka wykładu

Treści merytoryczne
Budowa, właściwości i funkcje kwasów nukleinowych. Świat RNA
Budowa i funkcje białek. Wpływ struktury białka na jego funkcję biologiczną.
Ewolucja białek. Ewolucja świata RNA. Powstanie pierwszych komórek. Rola mutacji w ewolucji.
Budowa chromosomów i struktura genomów: prokariotycznego i eukariotycznego.
Replikacja DNA u Prokaryota i Eukaryota. Metabolizm DNA w cyklu komórkowym.
Mutageneza. Procesy naprawcze. Rekombinacje DNA. Transpozycje.
Centralny dogmat biologii molekularnej – przepływ informacji genetycznej.
Metabolizm RNA: przebieg i regulacja transkrypcji. Dojrzewanie RNA, zależna od RNA synteza DNA i RNA.
Kod genetyczny – charakterystyka i właściwości. Odstępstwa od uniwersalności kodu genetycznego. Nietypowe aminokwasy w strukturze białka: selenocysteina i pirolizyna.
Przebieg i kontrola biosyntezy białka w komórkach prokariotycznych i eukariotycznych
Zdarzenia potranslacyjne. Kierowanie białek. Degradacja białek. Mutageneza <i>in vitro</i> . Hybrydyzacja i jej typy.
Bakteriofagi i wirusy eukariotyczne.
Nowotwory, onkogeny, supresory nowotworów. Apoptoza komórki
Sekwencjonowanie genomów i transkryptomów. Metody edycji genomu. Diagnostyka molekularna i terapia genowa .

B. Problematyka ćwiczeń audytoryjnych, konwersatoryjnych, laboratoryjnych, zajęć praktycznych

Treści merytoryczne
Zapoznanie się z regulaminem BHP, wyposażenie laboratorium oraz dobrą praktyka laboratoryjną.
Wprowadzenie do klonowania DNA. Cechy wektorów stosowanych w klonowaniu i wektorów ekspresyjnych. Rodzaje wektorów używanych do klonowania w organizmach prokariotycznych i eukariotycznych.
Budowa wektora plazmidowego. Najczęściej stosowane metody izolacji DNA. Miniizolacja plazmidowego DNA metodą lizy alkalicznej.
Zastosowanie endonukleaz restrykcyjnych w analizie DNA. Hydroliza restrykcyjna zrekombinowanego plazmidowego DNA.
Elektroforeza DNA w żelu agarozowym - wprowadzenie teoretyczne.

Analiza mapy restrykcyjnej rekombinanta w celu określenia spodziewanej wielkości produktów hydrolizy restrykcyjnej - zasada oceny wielkości otrzymanych fragmentów DNA (porównanie z markerem wielkości; zasady wyznaczania krzywej kalibracyjnej i jej zastosowanie do określenia długości liniowych fragmentów DNA). Przygotowanie żelu agarozowego, elektroforeza fragmentów plazmidowego DNA, detekcja DNA w świetle UV, analiza wyników (porównanie migracji plazmidu z obrazem produktów jego trawienia; ocena wielkości otrzymanych fragmentów DNA).
Ligacja fragmentów DNA: zasady planowania eksperymentu, zastosowanie ligazy T₄, alkalicznej fosfatazy oraz fragmentu Klenowa w otrzymywaniu zrekombinowanego DNA.
Transformacja komórek obcym DNA: - omówienie klasycznych metod transformacji bakterii - transformacja laboratoryjnego szczepu <i>Escherichia coli</i> zrekombinowanym plazmidem, otrzymanym uprzednio w wyniku ligacji (elektrotransformacja).
Łańcuchowa reakcja polimeryzacji (PCR): - przebieg reakcji - przygotowanie matrycy - projektowanie starterów - polimerazy termostabilne - zasady planowania eksperymentu i optymalizacja przebiegu reakcji. Omówienie możliwości wykorzystywania reakcji PCR w różnych typach eksperymentów.
Selekcja rekombinantów po transformacji: - test oporności na antybiotyki - indukcja β-galaktozydazy i selekcja na podstawie koloru kolonii, działanie operonu lacZ Wektory transkrypcyjne i ekspresyjne: cechy charakterystyczne, zastosowanie. Omówienie podstawowych metod analizy klonów: mapowania restrykcyjnego, częściowego trawienia restrykcyjnego, znakowania kwasów nukleinowych. Sekwencjonowanie kwasów nukleinowych.
Izolacja RNA, ocena jakości oraz stężenia kwasów nukleinowych po izolacji, odwrotna transkrypcja oraz otrzymywanie cDNA jako matrycy do reakcji qPCR.
Reakcja PCR w czasie rzeczywistym, zasada reakcji, analiza uzyskanych wyników.
Zapoznanie studentów z funkcjonowaniem i możliwościami wybranych baz danych i programów służących do analizy struktury i funkcji makromolekuł biologicznych – planowanie wprowadzania insertu do plazmidu <i>in silico</i>.

3.4 Metody dydaktyczne

Wykład - wykład z prezentacją multimedialną, metody kształcenia na odległość
Ćwiczenia laboratoryjne- praca w laboratorium, praca w grupach, opracowywanie wyników, wykonywanie doświadczeń, metody kształcenia na odległość.

4. METODY I KRYTERIA OCENY

4.1 Sposoby weryfikacji efektów uczenia się

Symbol efektu	Metody oceny efektów uczenia się (np.: kolokwium, egzamin ustny, egzamin pisemny, projekt, sprawozdanie, obserwacja w trakcie zajęć)	Forma zajęć dydaktycznych (w, ćw, ...)
EK_01 - EK_02	OBECNOŚĆ NA WYKŁADACH, AKTYWNOŚĆ, EGZAMIN	W
EK_03 –EK_06	KOŁOKWIUM, AKTYWNOŚĆ, OBSERWACJA W CZASIE ZAJĘĆ	ĆW

4.2 Warunki zaliczenia przedmiotu (kryteria oceniania)

Wykład: egzamin Metody oceny: Test (50 pytań) jednokrotnego wyboru: >50% - 2.0 50-60 – 3.0 61-70 – 3.5 71-80 – 4.0 81-90 – 4.5 91-100 – 5.0 Zaliczenie laboratoriów odbywa się na podstawie uzyskanych pozytywnych ocen z kolokwium, testów zaliczeniowych, wykonania doświadczeń podczas ćwiczeń. Warunkiem zaliczenia przedmiotu jest osiągnięcie wszystkich założonych efektów uczenia się.
--

5. CAŁKOWITY NAKŁAD PRACY STUDENTA POTRZEBNY DO OSIĄGNIĘCIA ZAŁOŻONYCH EFEKTÓW W GODZINACH ORAZ PUNKTACH ECTS

Forma aktywności	Średnia liczba godzin na zrealizowanie aktywności
Godziny kontaktowe wynikające z harmonogramu studiów	92
Inne z udziałem nauczyciela akademickiego (udział w konsultacjach, egzaminie)	20
Godziny niekontaktowe – praca własna studenta (przygotowanie do zajęć, egzaminu, napisanie referatu itp.)	38
SUMA GODZIN	150
SUMARYCZNA LICZBA PUNKTÓW ECTS	6

** Należy uwzględnić, że 1 pkt ECTS odpowiada 25-30 godzin całkowitego nakładu pracy studenta.*

6. PRAKTYKI ZAWODOWE W RAMACH PRZEDMIOTU

wymiar godzinowy	
zasady i formy odbywania praktyk	

7. LITERATURA

Literatura podstawowa:

„*Biologia molekularna – krótkie wykłady*” P. C. Turner, A. G. McLennan, A. D. Bates, M. R. H. White, wydanie trzecie zm., Wydawnictwo Naukowe PWN, 2012.

„*Biologia molekularna w medycynie*” J. Bal (red.), wydanie trzecie zm., Wydawnictwo Naukowe PWN, 2013.

„*Biochemia*” Berg J.M., Tymoczko L., Stryer L. PWN, Warszawa, wydanie 6., 2009.

„*Biochemia - krótkie wykłady*” Hames B.D., Hooper N.M. wydanie trzecie popr., Wydawnictwo Naukowe PWN, Warszawa, 2012.

Literatura uzupełniająca:

„*Lehninger Principles of Biochemistry*”, D. L. Nelson, M. M. Cox; W. H. Freeman – 5. edycja, 2008.

„*Genomes 2nd edition*” T. A. Brown, Garland Science, 2002.

<http://ncbi.nlm.nih.gov/books/bv.fcgi?rid=genomes>

Akceptacja Kierownika Jednostki lub osoby upoważnionej