

KARTA PRZEDMIOTU

Cykl kształcenia od roku akademickiego: 2022/2023

I. Dane podstawowe

Nazwa przedmiotu	Biologia molekularna
Nazwa przedmiotu w języku angielskim	Molecular biology
Kierunek studiów	Biotechnologia
Poziom studiów (I, II, jednolite magisterskie)	I
Forma studiów (stacjonarne, niestacjonarne)	stacjonarne
Dyscyplina	nauki biologiczne
Język wykładowy	język polski

Koordynator przedmiotu	Dr hab. Maciej Masłyk, Prof. KUL
------------------------	----------------------------------

Forma zajęć (<i>katalog zamknięty ze słownika</i>)	Liczba godzin	semestr	Punkty ECTS
Wykład	30	IV	6
konwersatorium			
ćwiczenia	45	IV	
laboratorium			
warsztaty			
seminarium			
proseminarium			
Lektorat			
Praktyki			
zajęcia terenowe			
pracownia dyplomowa			
translatorium			
wizyta studyjna			

Wymagania wstępne	Techniki laboratoryjne, biochemia, mikrobiologia
-------------------	--

II. Cele kształcenia dla przedmiotu

C1 - Teoretyczne zapoznanie studentów z wybranymi technikami współczesnej biologii molekularnej
C2 - Praktyczne wykonanie wybranych technik biologii molekularnej
C3 - Wykształcenie umiejętności planowania doświadczenia, obserwacji, zadawania pytań i omówienia wyników
C4 - Nabycie umiejętności posługiwania się specyficznym słownictwem biologii molekularnej
C5 - Zapoznanie studentów z najważniejszymi procesami życiowymi na poziomie molekularnym.

III. Efekty uczenia się dla przedmiotu wraz z odniesieniem do efektów kierunkowych

Symbol	Opis efektu przedmiotowego	Odniesienie do efektu kierunkowego
WIEDZA		
W_01	prezentuje terminologię stosowaną w biologii molekularnej oraz definiuje zjawiska i procesy na poziomie molekularnym	K_W01
W_02	prezentuje wiedzę w zakresie technik laboratoryjnych i narzędzi badawczych stosowanych w biologii molekularnej	K_W05
W_03	przedstawia wiedzę z zakresu biologii molekularnej i technik molekularnych oraz opisuje ich praktyczne wykorzystanie	K_W06
UMIEJĘTNOŚCI		
U_01	stosuje techniki i narzędzia biologii molekularnej w zakresie biotechnologii	K_U01
U_02	projektuje i wykonuje zadania badawcze w zakresie biologii molekularnej	K_U15
U_03	uczy się samodzielnie w sposób ukierunkowany w zakresie poznanych technik biologii molekularnej	K_U17
KOMPETENCJE SPOŁECZNE		
K_01	wykazuje odpowiednie nawyki niezbędne do pracy w laboratorium badawczym z zastosowaniem technik biologii molekularnej, postępuje zgodnie z zasadami bezpieczeństwa i higieny pracy, umie postępować w stanach zagrożenia	K_K04

IV. Opis przedmiotu/ treści programowe

Wykład: DNA jako materiał genetyczny. Definicja genu, budowa genów prokariotycznych i eukariotycznych. Organizacja materiału genetycznego w komórkach pro- i eukariotycznych. Replikacja DNA. Różne mechanizmy powielania materiału genetycznego. Mutageneza i procesy naprawy DNA. Mechanizmy rekombinacji DNA. Transkrypcja. Budowa i funkcje pro- i eukariotycznych polimeraz RNA, mechanizmy inicjacji, elongacji i terminacji transkrypcji. Kontrola ekspresji genów prokariotycznych i eukariotycznych na różnych etapach. Modyfikacje potranskrypcyjne RNA ich regulacja i znaczenie. Translacja. Kod genetyczny, mechanizmy inicjacji, elongacji i terminacji translacji oraz regulacja poszczególnych etapów. Transport białek w komórce. Mechanizmy transportu białek do specyficznych lokalizacji w komórkach. Budowa i funkcja białek szoku termicznego (HSP). Proteoliza. Transmisja sygnałów zewnątrzkomórkowych. Budowa i zasady funkcjonowania receptorów błonowych i wewnątrzkomórkowych. Białka jako molekularne przełączniki w reakcjach kaskadowych transmisji sygnałowej: białka G i białka ras, kinazy MAP, białko p53, kaspazy. Molekularny mechanizm cyklu komórkowego.

Ćwiczenia: Praktyczne zastosowanie genów reporterowych. Właściwości, charakterystyka i wizualizacja wybranych genów reporterowych. Operony. Budowa i funkcje białka GFP. GFP jako narzędzie w biologii molekularnej. Nadprodukcja kinazy CK2 w bakteryjnym systemie ekspresyjnym. Liza komórkowa oraz oczyszczanie produktu genu z zastosowaniem chromatografii powinowactwa. Obliczanie wydajności ekspresji i oczyszczania. Badanie aktywności kinazy białkowej metodą radioizotopową. Wyznaczanie stałych kinetycznych (K_m , V_{max}). Regulacja aktywności enzymu z zastosowaniem selektywnych inhibitorów.

V. Metody realizacji i weryfikacji efektów uczenia się

Symbol efektu	Metody dydaktyczne (lista wyboru)	Metody weryfikacji (lista wyboru)	Sposoby dokumentacji (lista wyboru)
---------------	--------------------------------------	--------------------------------------	--

WIEDZA			
W_01	wykład konwencjonalny	egzamin pisemny	uzupełniony i oceniony test
W_02	wykład konwencjonalny	egzamin pisemny	uzupełniony i oceniony test
W_03	wykład konwencjonalny	egzamin pisemny	uzupełniony i oceniony test
UMIEJĘTNOŚCI			
U_01	ćwiczenia laboratoryjne	Prezentacja, test	Karta oceny/plik prezentacji, uzupełniony i oceniony test
U_02	ćwiczenia laboratoryjne	Prezentacja, test	Karta oceny/plik prezentacji, uzupełniony i oceniony test
U_03	ćwiczenia laboratoryjne	Prezentacja, test	Karta oceny/plik prezentacji, uzupełniony i oceniony test
KOMPETENCJE SPOŁECZNE			
K_01	ćwiczenia laboratoryjne	Obserwacja	Karta oceny

VI. Kryteria oceny, wagi

Pod uwagę brane są oceny z egzaminu pisemnego, kolokwium i prezentacji. Wskazany poziom znajomości treści kształcenia dotyczy każdego ocenianego elementu.

Ocena	Kryteria oceny	
bardzo dobra (5)	student realizuje zakładane efekty kształcenia w stopniu bardzo dobrym	wykazuje znajomość treści kształcenia na poziomie 95-100 %
ponad dobra (4,5)	student realizuje zakładane efekty kształcenia w stopniu ponad dobrym	wykazuje znajomość treści kształcenia na poziomie 85-94 %
dobra (4)	student realizuje zakładane efekty kształcenia w stopniu dobrym	wykazuje znajomość treści kształcenia na poziomie 75-84%
dość dobra (3,5)	student realizuje zakładane efekty kształcenia w stopniu dość dobrym	wykazuje znajomość treści kształcenia na poziomie 65-74%
dostateczna (3)	student realizuje zakładane efekty kształcenia w stopniu dostatecznym	wykazuje znajomość treści kształcenia na poziomie 51-64%

niedostateczna (2)	student realizuje zakładane efekty kształcenia w stopniu niedostatecznym	wykazuje znajomość treści kształcenia na poziomie poniżej 51%
---------------------------	--	---

VII. Obciążenie pracą studenta

Forma aktywności studenta	Liczba godzin
Liczba godzin kontaktowych z nauczycielem	75
Liczba godzin indywidualnej pracy studenta	75

VIII. Literatura

Literatura podstawowa
Allison, L.A. Podstawy biologii molekularnej, Wydawnictwo Uniwersytetu Warszawskiego 2009
Berg, J.M., Stryer, L., Tymoczko, J.L., Gatto, G.J., Biochemia, PWN, 2019
Turner P.C., McLennan A.G., Bates A.D., White M.R.H., Biologia Molekularna – krótkie wykłady, PWN, 2011
Literatura uzupełniająca
Alberts B., Johnson A., Lewis J., Morgan, D., Raff M., Roberts K., Walter P., Molecular Biology of the Cell, Garland Science 2015