

**SYLABUS**

DOTYCZY CYKLU KSZTAŁCENIA 2019-2023  
(skrajne daty)  
Rok akademicki 2020/2021

**1. PODSTAWOWE INFORMACJE O PRZEDMIOCIE**

Nazwa przedmiotu	<b>Podstawy inżynierii genetycznej</b>
Kod przedmiotu*	
Nazwa jednostki prowadzącej kierunek	Kolegium Nauk Przyrodniczych
Nazwa jednostki realizującej przedmiot	Kolegium Nauk Przyrodniczych, Instytut Biologii i Biotechnologii
Kierunek studiów	Biotechnologia
Poziom studiów	I stopień
Profil	ogólnoakademicki
Forma studiów	stacjonarne
Rok i semestr/y studiów	rok II, semestr 4
Rodzaj przedmiotu	kierunkowy
Język wykładowy	polski
Koordynator	dr Iwona Rzesutek
Imię i nazwisko osoby prowadzącej / osób prowadzących	dr Iwona Rzesutek

\* -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
4	15			30					2

**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)**

zaliczenie z oceną

**2. WYMAGANIA WSTĘPNE**

Zaliczony kurs z Genetyki Ogólnej. Podstawowa wiedza z mikrobiologii i biochemii.
---

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

#### 3.1 Cele przedmiotu

C <sub>1</sub>	Zapoznanie studenta z obecnym stanem wiedzy z zakresu inżynierii genetycznej oraz z rozwojem tej dziedziny nauki na przestrzeni ostatnich lat
C <sub>2</sub>	Nabycie wiedzy dzięki której student będzie potrafił dobrze scharakteryzować podstawowe enzymy wykorzystywane w inżynierii genetycznej
C <sub>3</sub>	Student pozna podstawowe metody inżynierii genetycznej oraz będzie potrafił przeprowadzać proste eksperymenty dotyczące manipulacji DNA
C <sub>4</sub>	Student będzie potrafił analizować i interpretować przeprowadzone eksperymenty oraz wyciągać odpowiednie wnioski
C <sub>5</sub>	Student świadomie będzie mógł wskazać nadzieje oraz obawy związane z rozwojem inżynierii genetycznej

#### 3.2 Efekty uczenia się dla przedmiotu

EK (efekt uczenia się)	Treść efektu uczenia się zdefiniowanego dla przedmiotu	Odniesienie do efektów kierunkowych <sup>1</sup>
EK_01	Student charakteryzuje podstawowe techniki inżynierii genetycznej	K_W03, K_W04, K_W15
EK_02	Student określa wpływ inżynierii genetycznej na obszary użyteczne dla gospodarki takie jak: biotechnologia, ochrona zdrowia	K_W03, K_K03
EK_03	Student wykorzystuje odpowiednie narzędzia i metody inżynierii genetycznej (enzymy restrykcyjne, wektory, metody transformacji i jej kontroli) do osiągnięcia określonych celów biotechnologicznych.	K_W04, K_K03
EK_04	Rzetelnie kontroluje prowadzone badania, jak również interpretuje uzyskane wyniki	K_W15, K_U07, K_K08
EK_05	Student przestrzega zasad jałowej pracy i przepisów BHP w laboratorium	K_W03, K_U10, K_K05
EK_06	Ma świadomość poszanowania pracy własnej, innych osób oraz powierzonego mu sprzętu	K_W04, K_U02, K_U03, K_K04
EK_07	Student działa w sposób przedsiębiorczy.	K_U08, K_U11, K_U12, K_K01, K_K06, K_K07

<sup>1</sup> 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
Historia inżynierii genetycznej
Reakcja łańcuchowa polimerazy (PCR)- składniki mieszaniny reakcyjnej, warunki reakcji, czynniki wpływające na efektywność reakcji PCR
Enzymy restrykcyjne- podstawowe narzędzie inżynierii genetyczne
Wektory molekularne
Klonowanie molekularne
Metody analizy zrekombinowanych organizmów
Zastosowanie inżynierii genetycznej w medycynie i biotechnologii. Inżynieria genetyczna: wady i zalety, nadzieje i obawy

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

Treści merytoryczne
Zapoznanie się z regulaminem BHP oraz regulaminem pracowni genetycznej.
Izolacja plazmidowego DNA z komórek Escherichia coli,
Trawienie plazmidowego DNA za pomocą enzymów restrykcyjnych. Elektroforeza agarozowa. Analiza restrykcyjna w żelu agarozowym
Odzyskanie DNA z żelu agarozowego. Oczyszczanie DNA
Defosforylacja końców. Ligacja
Przygotowywanie komórek kompetentnych E.coli Top 10
Transformacja bakterii

### 3.4 Metody dydaktyczne

Wykład – wykład z prezentacją multimedialną.

Ćwiczenia laboratoryjne – praca w laboratorium, praca w grupach, zajęcia praktyczne.

## 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_03	ZALICZENIE PISEMNE	W.
EK_01 - EK_03	KOLOKWIMUM, OBSERWACJA PRACY W TRAKCIE ZAJĘĆ, DOKŁADNOŚĆ PRZEPROWADZANYCH EKSPERYMENTÓW.	ĆW. LAB
EK_04 – EK_07	OBSERWACJA W TRAKCIE ZAJĘĆ	ĆW. LAB

#### 4.2 Warunki zaliczenia przedmiotu (kryteria oceniania)

Metody i kryteria oceny: A: Pytania z zakresu wiadomości do zapamiętania; B: Pytania z zakresu wiadomości do rozumienia; C: Rozwiązywanie zadania pisemnego typowego; D: Rozwiązywanie zadania pisemnego nietypowego; Kryteria oceny: - za niewystarczające rozwiązanie zadań tylko z obszaru A i B =ocena 2,0 - za rozwiązanie zadań tylko z obszaru A i B możliwość uzyskania max. oceny 3,0 - za rozwiązanie zadań z obszaru A + B + C możliwość uzyskania max. oceny 4,0
--

#### 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	45
Inne z udziałem nauczyciela (udział w konsultacjach, egzaminie)	2
Godziny niekontaktowe – praca własna studenta (przygotowanie do zajęć, egzaminu, napisanie referatu itp.)	5
SUMA GODZIN	52
<b>SUMARYCZNA LICZBA PUNKTÓW ECTS</b>	<b>2</b>

\* 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: <ol style="list-style-type: none"><li>1. Charon K. M., Świtoński M. 2012. Genetyka i genomika zwierząt. Wydawnictwo Naukowe PWN, Warszawa</li><li>2. J. Kur „Podstawy inżynierii genetycznej” Skrypt PG, 1994</li><li>3. P.C. Turner, A.G. McLennan, A.D. Bates, M.R.H. White „Biologia molekularna” — krótkie wykłady, PWN, 2011</li><li>4. W. Gajewski,, Genetyka ogólna i molekularna” PWN, 1983</li><li>4. T. A. Brown „Genomy” PWN, 20012.</li><li>5. P. Węgleński „Genetyka molekularna” PWN, 1995</li></ol>
--

Literatura uzupełniająca:

1. W. S. Klug, M. R. Cummings, S. M. Ward, C. Spencer Concepts Of Genetics, Pearson Benjamin Cummings, 2009.
2. Sambrook, D. W. Russell Molecular cloning: a laboratory manual, Cold Spring Harbor Laboratory, 2001
3. Szala S. 2003. Terapia Genowa. Wydawnictwo Naukowe PWN, Warszawa
4. Artykuły naukowe wskazane przez prowadzącego

Akceptacja Kierownika Jednostki lub osoby upoważnionej