

Rok akademicki		Grupa przedmiotów		Numer katalogowy	
Nazwa przedmiotu ¹⁾	Fizjologia prokariota			ECTS ²⁾	3
Tłumaczenie nazwy na jęz. angielski ³⁾					
Kierunek studiów ⁴⁾	Biologia				
Koordinator przedmiotu ⁵⁾	dr Hanna Rekosz-Burlaga				
Prowadzący zajęcia ⁶⁾	dr Hanna Rekosz-Burlaga , mgr Agata Goryluk-Salmonowicz				
Jednostka realizująca ⁷⁾	Samodzielny Zakład Biologii Mikroorganizmów				
Wydział, dla którego przedmiot jest realizowany ⁸⁾	Wydział Rolnictwa i Biologii SGGW				
Status przedmiotu ⁹⁾	a) przedmiot: obowiązkowy	b). stopień: mgr I rok	c) stacjonarne		
Cykl dydaktyczny ¹⁰⁾	semestr zimowy	Jęz. wykładowy ¹¹⁾	polski		
Założenie i cele przedmiotu ¹²⁾	Zasadniczym celem tego przedmiotu jest dostarczenie studentom wiedzy dotyczącej metod oceny sanitarnej materiałów wykorzystywanych w codziennym życiu człowieka (żywność, kosmetyki, woda pitna) oraz metod ich zabezpieczania przed skażeniem.				
Formy dydaktyczne, liczba godzin ¹³⁾	a) wykład; liczba godzin 15 b) ćwiczenia; liczba godzin 30				
Metody dydaktyczne ¹⁴⁾	wykłady (prezentacje)				
Pełny opis przedmiotu ¹⁵⁾	<p>Wykłady</p> <p>Moduł 1. Budowa komórki bakteryjnej Budowa komórki bakteryjnej, genom bakteryjny i jego replikacja, substancje zapasowe produkowane przez komórki bakteryjne, budowa chemiczna otoczek, ruch komórek, taksje komórkowe, tworzenie spor i form spoczynkowych bakterii. Sprawdzian pisemny.</p> <p>Moduł 2. Wzrost bakterii w hodowlach stacjonarnych Wymagania pokarmowe bakterii. Wpływ czynników fizycznych i chemicznych na wzrost bakterii. Krzywe wzrostu bakterii w oparciu o liczebność żywych komórek, krzywa wzrostu w oparciu o wzrost gęstości optycznej hodowli. Fazy wzrostu bakterii: lag faza, log faza, faza równowagi, faza zamierania. Wyznaczanie parametrów kinetycznych wzrostu: czas generacji, czas podwojenia biomasy, specyficzna szybkość wzrostu, diauksja, krzywa wzrostu Haldena. Rundy podziałowe w czasie logarytmicznego wzrostu (rundy replikacji DNA, rundy syntez białek i enzymów metabolicznych). Metody synchronizacji podziałów komórkowych bakterii. Sprawdzian pisemny.</p> <p>Moduł 3. Typy bioreaktorów do hodowli mikroorganizmów Bioreaktory do hodowli zawiesinowych oraz osadu czynnego (typu chemostat, turbidostat oraz komory osadu czynnego). Bioreaktory z fazą stałą (typu filtry, złoża zatopione oraz złoża płytowo-zanurzeniowowe) celem hodowli bakterii różnogatunkowych w postaci błony biologicznej. Bioreaktory z ruchomą fazą stałą typu złożo fluidalne oraz złożo ekspandowane jako przykłady bioreaktorów z wytworzeniem błony biologicznej. Bioreaktory beztlenowej hodowli bakterii w postaci granul typu UASB (ang. <i>upflow anaerobic sludge blanket</i>). Możliwości zastosowania bioreaktorów do hodowli mikroorganizmów do różnych celów. Sprawdzian pisemny.</p> <p>Moduł 4. Wzrost bakterii w hodowlach ciągłych Hodowle jednogatunkowe zawiesinowe bakterii w chemostacie i/lub turbidostacie celem pozyskiwania biomasy do badań biochemicznych oraz ustalania danych kinetycznych. Hodowle wielogatunkowe w postaci błony biologicznej (biofilm) w celu opisanie możliwości ich zastosowania do oczyszczania ścieków różnych gałęzi przemysłu. Tworzenie biofilmów, ich charakterystyka oraz zastosowanie do różnych celów. Hodowle beztlenowe z syntezą osadu beztlenowego lub granul będących konsorcjami wielogatunkowymi i o określonych funkcjach. Synteza granul w bioreaktorze typu UASB. Hodowle dializacyjne do celów medycznych. Pozyskiwanie parametrów kinetycznych dla poszczególnych typów hodowli bakteryjnych. Sprawdzian pisemny.</p>				
Pełny opis przedmiotu ¹⁵⁾	<p>Ćwiczenia</p> <p>Moduł 1. Produkty metabolizmu bakterii Wykrywanie wybranych produktów metabolizmu bakterii powstających w wyniku hydrolizy, fermentacji, oddychania beztlenowego oraz przemian wybranych związków azotu.</p> <p>Moduł 2. Krzywe wzrostu <i>Escherichia coli</i> <i>Pseudomonas sp.</i> w hodowlach stacjonarnych Krzywe wzrostu konstruowane w oparciu od liczebności komórek bakterii oraz przyrostu gęstości optycznej bakterii. Krzywe wzrostu bakterii w zależności od substratu energetycznego. Krzywe diauksji w hodowlach</p>				

	<p>jednogatunkowych stacjonarnych na podłożu z dwoma różnymi substratami organicznymi (glukoza i laktoza). Wylizanie parametrów kinetycznych: czasu generacji, czasu podwojenia biomasy, specyficznej szybkości wzrostu.</p> <p>Moduł 3. Hodowle ciągle osadu czynnego oraz bakterii denitryfikacyjnych</p> <p>Hodowle osadu czynnego w komorze osadu w warunkach tlenowych na ściekach syntetycznych. Obserwacje mikroskopowe osadu czynnego. Określanie liczebności bakterii w kłaczkach osadu czynnego oraz liczebności bakterii wolnopływających. Pozyskiwanie danych kinetycznych: określanie suchej masy bakterii, opadalności, określanie indeksu objętościowego osadu czynnego, określanie czasu zatrzymania ścieków, określanie chemicznego zapotrzebowania tlenu (ChZT) oraz utlenialności, wydajności oczyszczania ścieków. Hodowla bakterii denitryfikacyjnych w beztlenowym złożu zatopionym (ang. <i>packed bed reactor</i>). Określanie parametrów kinetycznych: czasu zatrzymania ścieków, redukcji azotanów, liczebności bakterii w odcieku pohodowlanym, zmiany pH w hodowli.</p>
Wymagania formalne (przedmioty wprowadzające) ¹⁶⁾	mikrobiologia ogólna
Założenia wstępne ¹⁷⁾	Studenci powinni znać podstawowe pojęcia z zakresu mikrobiologii ogólnej
Efekty kształcenia ¹⁸⁾	<p>01- ma wiedzę o hodowlach stacjonarnych jednogatunkowych, fazach rozwoju hodowli, pozyskiwaniu danych kinetycznych rozwoju hodowli</p> <p>02- wie o typach bioreaktorów do hodowli wielogatunkowych w zawiesinie, w postaci osadu czynnego, w postaci błony biologicznej oraz granul będących asocjacjami różnych gatunków bakterii</p> <p>03- jest w stanie ocenić jakość oczyszczania ścieków w zależności od typu bioreaktora stosowanego do hodowli mikroorganizmów</p> <p>04- posiada wiedzę jakie parametry kinetyczne świadczą o optymalizacji hodowli bakterii zarówno w warunkach stacjonarnych jak i ciągłych</p> <p>05- wie jak prowadzić hodowle bakterii z ciągłym przepływem, w chemostacie na złożu zatopionym, potrafi prowadzić hodowlę stacjonarną, kontrolować zmiany liczebności bakterii i analizować uzyskane wyniki w celu wyznaczenia parametrów kinetyki wzrostu</p> <p>06- zakłada doświadczenia służące wykryciu różnych produktów metabolizmu bakteryjnego</p> <p>07- analizuje uzyskane wyniki doświadczeń i podejmuje próbę identyfikacji badanych szczepów</p> <p>08- student potrafi pracować w zespole</p>
Sposób weryfikacji efektów kształcenia ¹⁹⁾	01,02,03,04,05- Egzamin pisemny na ocenę 06, 07, 08 - Kolokwium , sprawozdania
Forma dokumentacji osiągniętych efektów kształcenia ²⁰⁾	Przechowywanie prac pisemnych przez okres 5 lat
Elementy i wagi mające wpływ na ocenę końcową ²¹⁾	30% wykłady, ćwiczenia 30%, 20% konsultacje, 20% obecność na wykładach
Miejsce realizacji zajęć ²²⁾	Sala wykładowa i ćwiczeniowa w SZBM na Wydziale RiB
Literatura podstawowa i uzupełniająca Wykłady i ćwiczenia autorskie	
UWAGI	

Wskaźniki ilościowe charakteryzujące moduł/przedmiot²⁵⁾ :

	<i>Wykłady</i>	<i>15h</i>
	<i>Ćwiczenia laboratoryjne</i>	<i>30h</i>
	<i>Udział w konsultacjach (1/3 wszystkich konsultacji)</i>	<i>5h</i>
	<i>Obecność na egzaminie</i>	<i>2h</i>
	<i>Dokończenie sprawozdań z zadań prowadzonych w trakcie ćwiczeń laboratoryjnych</i>	<i>3h</i>
	<i>Przygotowanie do kolokwium</i>	<i>5h</i>
	<i>Przygotowanie do egzaminu</i>	<i>20h</i>
	<i>Razem:</i>	<i>80h</i>
		3 ECTS

Tabela zgodności kierunkowych efektów kształcenia efektami przedmiotu ²⁶⁾

Nr /symbol efektu	Wymienione w wierszu efekty kształcenia:	Odniesienie do efektów dla programu kształcenia na kierunku
01	ma wiedzę o hodowlach stacjonarnych jednogatunkowych, fazach rozwoju hodowli,	K_W01, K_W05, K_U02

	pozyskiwaniu danych kinetycznych rozwoju hodowli	
2	wie o typach bioreaktorów do hodowli wielogatunkowych w zawieszynie, w postaci osadu czynnego, w postaci błony biologicznej oraz granul będących asocjacjami różnych gatunków bakterii	K_W01, K_U02
3	jest w stanie ocenić jakość oczyszczania ścieków w zależności od typu bioreaktora stosowanego do hodowli mikroorganizmów	K_W04, K_U07,
4	posiada wiedzę jakie parametry kinetyczne świadczą o optymalizacji hodowli bakterii zarówno w warunkach stacjonarnych jak i ciągłych	K_U07
5	wie jak prowadzić hodowlę bakterii z ciągłym przepływem, w chemostacie na złożu zatopionym, potrafi prowadzić hodowlę stacjonarną, kontrolować zmiany liczebności bakterii i analizować uzyskane wyniki w celu wyznaczenia parametrów kinetyki wzrostu	K_W05, K_U03
6	zakłada doświadczenia służące wykryciu różnych produktów metabolizmu bakteryjnego	K_U01, K_U04
7	analizuje uzyskane wyniki doświadczeń i podejmuje próbę identyfikacji gatunkowej badanych szczepów	K_U03, K_U06
8	Student potrafi pracować w zespole	K_K02