

Karta przedmiotu

Nazwa i kod przedmiotu	Biotechnologia w przemyśle i rolnictwie - Inżynieria roślin Fundamenty (M06_B2) , PG_00197663						
Kierunek studiów	Biotechnologia (O)						
Data rozpoczęcia studiów	październik 2025 r.	Rok akademicki realizacji przedmiotu			2027/2028		
Poziom kształcenia	I stopnia - licencjackie	Grupa zajęć			Grupa zajęć obowiązkowych z zakresu kierunku studiów Grupa zajęć powiązanych z prowadzonymi badaniami naukowymi w dziedzinie nauki związanej z kierunkiem - profil ogólnoakademicki		
Forma studiów	stacjonarne	Sposób realizacji			na uczelni		
Rok studiów	3	Język wykładowy			polski		
Semestr studiów	6	Liczba punktów ECTS			2.0		
Profil kształcenia	ogólnoakademicki	Forma zaliczenia			egzamin		
Jednostka prowadząca	Rektor -> Międzyuczelniany Wydział Biotechnologii UG i GUMed						
Imię i nazwisko wykładowcy (wykładowców)	Odpowiedzialny za przedmiot	prof. dr hab. Aleksandra Królicka					
	Prowadzący zajęcia z przedmiotu						
Formy zajęć	Forma zajęć	Wykład	Ćwiczenia	Laboratorium	Projekt	Seminarium	RAZEM
	Liczba godzin zajęć	32.0	0.0	0.0	0.0	0.0	32
	W tym liczba godzin zajęć na odległość: 0.0						
Aktywność studenta i liczba godzin pracy	Aktywność studenta	Udział w zajęciach dydaktycznych, objętych planem studiów	Udział w konsultacjach		Praca własna studenta		RAZEM
	Liczba godzin pracy studenta	32	5.0		13.0		50
Cel przedmiotu	Zapoznanie studentów z praktycznym stosowaniem roślinnych kultur tkankowych i komórkowych, ich ograniczeniami i perspektywami. Analiza zagadnień związanych z zastosowaniem roślinnych kultur in vitro w kwaciarstwie, warzywnictwie, przemyśle spożywczym i farmaceutycznym. Wprowadzenie do wykładów z Innowacyjnych metod w hodowli roślin, których celem jest przekazanie studentom współczesnej wiedzy dotyczącej hodowli tradycyjnej i możliwości wykorzystania inżynierii genetycznej i modyfikacji epigenetycznych oraz biotechnologii w nowoczesnej hodowli roślin o podwyższonej wartości użytkowej.						

Efekty uczenia się przedmiotu	Efekt kierunkowy	Efekt z przedmiotu	Sposób weryfikacji i oceny efektu
	[BIOTECHL3_W07] Zna w zaawansowanym stopniu zasady działania oraz możliwości wykorzystania technik i narzędzi badawczych stosowanych w biotechnologii.	Studenci mają widzę w zakresie stosowanych technik w pracy z roślinnymi kulturami in vitro oraz technik molekularnych wykorzystywanych do edycji genomu roślinnego.	[SW4] test/egzamin - ustny lub pisemny
	[BIOTECHL3_W02] Zna i rozumie w zaawansowanym stopniu kluczowe procesy zachodzące na poziomie komórki, tkanki i organizmu, istotne dla biologii i biotechnologii.	Studenci potrafią wyjaśnić i powiązać procesy zachodzące w komórce roślinnej prowadzące do wzrostu i rozwoju roślin z uwzględnieniem zastosowania roślinnych kultur in vitro.	[SW4] test/egzamin - ustny lub pisemny
	[BIOTECHL3_W01] Posiada uporządkowaną i zaawansowaną wiedzę o zjawiskach biologicznych na poziomie molekularnym oraz rozumie ich znaczenie dla biotechnologii.	Studenci potrafią wyjaśnić i powiązać wykorzystanie roślinnych kultur in vitro do biotechnologicznych zastosowań roślinnych kultur in vitro: mikrorozmnażanie, pozyskiwanie metabolitów wtórnych z tkanek roślinnych, transformacja, somatyczna embiogeneza i produkcja sztucznych nasion, mutageneza, selekcja, krioprezerwacja.	[SW4] test/egzamin - ustny lub pisemny
	[BIOTECHL3_W09] Posiada uporządkowaną i zaawansowaną znajomość terminologii i pojęć stosowanych w naukach biologicznych i medycznych oraz dyscyplinach pokrewnych.	Student rozumie jak powiązać budowę komórki roślinnej, tkanki roślinnej i całej rośliny do wykorzystania w przemyśle farmaceutycznym (aktywność przeciwdrobnoustrojowa, przeciwnowotworowa, przeciwtleniająca).	[SW4] test/egzamin - ustny lub pisemny

Treści przedmiotu	<p>F1. Kultury tkankowe i komórkowe roślinne (16h).</p> <p>1. Charakterystyka podstawowych technik stosowanych w roślinnych kulturach in vitro, pożywek stosowanych w roślinnych kulturach tkankowych, hormonów i regulatorów wzrostu.</p> <p>2. Mikrorozmnażanie roślin; kontrola aseptyczności.</p> <p>3. Mutageneza, selekcja i zmienność somaklonalna w roślinnych kulturach in vitro.</p> <p>4. Prowadzenie kultur komórek i tkanek roślinnych w bioreaktorach.</p> <p>5. Podstawy farmakognozji, metody pozyskiwania metabolitów wtórnych, analiza fitochemiczna i biologiczna wtórnych metabolitów zawartych w tkankach roślinnych.</p> <p>6. Somatyczna embriogeneza.</p> <p>7. Produkcja sztucznych nasion.</p> <p>8. Zastosowanie kultur in vitro do przechowywania germplazmy, banki genowe, krioprezerwacja.</p> <p>F2. Innowacyjne metody w hodowli roślin.</p> <p>1. Techniki i metody stosowane w tradycyjnej (mutageneza, haploidy) i nowoczesnej opartej o inżynierię genetyczną (mieszańce somatyczne, transformacja z pomocą wektorów lub bezwektorowa) hodowli roślin.</p> <p>2. Metody wykorzystywane do wykrywania transgenów w materiale roślinnym lub uzyskanych z niego produktach.</p> <p>3. Mechanizmy warunkujące odporność/podatność roślin na rozwój procesów chorobowych wywołanych przez czynniki abiotyczne (niska/wysoka temperatura/brak wody, niedotlenienie, stres oksydacyjny) i biotyczne (wirusy, bakterie, grzyby, szkodniki).</p> <p>4. Metody oparte o biologię molekularną wykorzystywane do wykrywania i identyfikacji patogenów roślin.</p> <p>5. Metody umożliwiające wykorzystanie roślin do produkcji białek heterologicznych i szczepionek (molecular farming).</p>														
Wymagania wstępne i dodatkowe	Wiedza i umiejętności z modułów 01 - 05.														
Sposoby i kryteria oceniania osiągniętych efektów uczenia się	<table border="1"> <thead> <tr> <th data-bbox="456 1576 794 1603">Sposób oceniania (składowe)</th> <th data-bbox="799 1576 1139 1603">Próg zaliczeniowy</th> <th data-bbox="1144 1576 1481 1603">Składowa ocena końcowej</th> </tr> </thead> <tbody> <tr> <td data-bbox="456 1610 794 1659">F1. Kultury tkankowe i komórkowe – roślinne</td> <td data-bbox="799 1610 1139 1659">0.0%</td> <td data-bbox="1144 1610 1481 1659">30.0%</td> </tr> <tr> <td data-bbox="456 1666 794 1693">Egzamin integrujący</td> <td data-bbox="799 1666 1139 1693">0.0%</td> <td data-bbox="1144 1666 1481 1693">40.0%</td> </tr> <tr> <td data-bbox="456 1700 794 1749">F2. Innowacyjne metody w hodowli roślin</td> <td data-bbox="799 1700 1139 1749">0.0%</td> <td data-bbox="1144 1700 1481 1749">30.0%</td> </tr> </tbody> </table>			Sposób oceniania (składowe)	Próg zaliczeniowy	Składowa ocena końcowej	F1. Kultury tkankowe i komórkowe – roślinne	0.0%	30.0%	Egzamin integrujący	0.0%	40.0%	F2. Innowacyjne metody w hodowli roślin	0.0%	30.0%
Sposób oceniania (składowe)	Próg zaliczeniowy	Składowa ocena końcowej													
F1. Kultury tkankowe i komórkowe – roślinne	0.0%	30.0%													
Egzamin integrujący	0.0%	40.0%													
F2. Innowacyjne metody w hodowli roślin	0.0%	30.0%													

Zalecana lista lektur	Podstawowa lista lektur	<p>Kawiński A, Ihnatowicz A, Królicka A. 2014. Roślinne kultury in vitro - wprowadzenie teoretyczne i instrukcje do ćwiczeń.</p> <p>Praca zbiorowa pod redakcją St. Malepszego. Wydawnictwo Naukowe PWN 2009 lub nowsze.</p> <p>Zenkter M. Hodowla tkanek i komórek roślinnych. PWN Warszawa 1984.</p> <p>Plant Cell Culture Essential Methods. Editors: Davey M.R. and Anthony P. Wiley-Blackwell, 2010.</p>
	Uzupełniająca lista lektur	<p>Counotte A, Leach CK, van Dam-Mieras MCE. In vitro cultivation of plant cells. Biotechnology by open learning. Butterworth Heinemann, Nederland 1993.</p> <p>Doods JH, Roberts LW. Experiments in plant tissue culture. Cambridge University Press 1995.</p> <p>Dixon RA. Plant cell culture a practical approach. IRL Press, Oxford University 1987.</p> <p>Buchanan BB, Grissem W, Jones RL. Biochemistry and Molecular Biology in Plants. American Society of Plant Physiologists, 2002</p> <p>Materiały przygotowane przez prowadzącego</p>
	Adresy eZasobów	
Przykładowe zagadnienia/ przykładowe pytania/ realizowane zadania		
Praktyki zawodowe w ramach przedmiotu	Nie dotyczy	

Dokument wygenerowany elektronicznie. Nie wymaga pieczęci ani podpisu.