

M uu_uu	<b>MOR N1_36</b>
Kierunek lub kierunki studiów	Ochrona roślin i kontrola fitosanitarna
<b>Nazwa modułu kształcenia, także nazwa w języku angielskim</b>	<b>Biotechnologia roślin Plant biotechnology</b>
Język wykładowy	polski
Rodzaj modułu kształcenia (obowiązkowy/fakultatywny)	obowiązkowy
Poziom modułu kształcenia	studia niestacjonarne pierwszego stopnia
Rok studiów dla kierunku	III
Semestr dla kierunku	5
Liczba punktów ECTS z podziałem na kontaktowe/ niekontaktowe	3 (0,8/2,2)
Tytuł/ stopień/Imię i nazwisko osoby odpowiedzialnej	Jacek Gawroński
Jednostka oferująca przedmiot	Instytut Genetyki, Hodowli i Biotechnologii Roślin
Cel modułu	Zapoznanie z podstawowymi zagadnieniami dotyczącymi aktualnie stosowanych technik biotechnologicznych i perspektywą ich wykorzystywania w produkcji ogrodniczej.
Treści modułu kształcenia – zwarty opis ok. 100 słów.	Moduł kształcenia w części wykładowej obejmuje następujące zagadnienia: Biotechnologia – zakres przedmiotu, podział, cele. Zastosowanie kultur <i>in vitro</i> w biotechnologii, zmienność w kulturach tkankowych jej rodzaje i przyczyny. Selekcja i testowanie cech w warunkach <i>in vitro</i> , bioreaktorowe kultury roślinne. Uzyskiwanie roślin transgenicznych, metody wektorowe i bezwektorowe. Łańcuchowa reakcja polimerazy jej odmiany i wykorzystanie. Markery molekularne i ich zastosowanie. Organizmy transgeniczne w praktyce, regulacje prawne dotyczące organizmów genetycznie zmodyfikowanych. Część obejmująca ćwiczenia audytoryjne uwzględnia: Czynniki wpływające na efekty kultury <i>in vitro</i> , eksplantaty i ich rodzaje. Zjawisko totipotencji, pluripotencji, działanie regulatorów wzrostu i rozwoju roślin w warunkach „in vitro”. Wykorzystanie kultur <i>in vitro</i> w praktyce, mikrorozmnażanie, odwirusowanie. Ćwiczenia laboratoryjne dotyczą następujących zagadnień: Ogólne zasady posługiwania się technikami kultury <i>in vitro</i> . Wyposażenie laboratorium, organizacja pracy, zasady BHP. Sporządzanie pożywki MS. Techniki sterylizacji materiału roślinnego, rodzaj czynnika, stężenie, czas sterylizacji. Inicjacja kultury kalusa <i>Daucus carota</i> , <i>Cucumis sativus</i> . Bezpośrednia i pośrednia organogeneza z wykorzystaniem <i>Santpaulia ionantha</i> i <i>Nicotiana glauca</i> . Pasażowanie kultury <i>in vitro</i> .
Zalecana lista lektur lub lektury obowiązkowe	1.Malepszy S. red. 2009. Biotechnologia roślin. PWN W-wa. 2.Woźny A., Przybył K. 2007. Komórki roślinne w warunkach stresu. UAM Poznań. 3.Skucińska B. red. 2008. Przewodnik do ćwiczeń z roślinnych kultur <i>in vitro</i> . UR Kraków. 4.Malepszy S. red. 1990. Wprowadzenie do biotechnologii w genetyce i hodowli roślin. SGGW Warszawa 5.Organizmy genetycznie zmodyfikowane. Materiały szkoleniowe. Polskie Zrzeszenie Inżynierów i Techników Sanitarnych. Oddział Wielkopolski. Poznań 2007. 6.Buchowicz J. 2009. Biotechnologia molekularna. PWN W-wa
Planowane formy/działania/metody dydaktyczne	Metody dydaktyczne: wykład, ćwiczenia audytoryjne- dyskusja, ćwiczenia laboratoryjne-prezentacja, doświadczenie.