

# XVI Ogólnopolska Konferencja Kultur In Vitro i Biotechnologii Roślin

## SESJA POSTEROWA

SESJA 1: Procesy różnicowania in vitro i ich uwarunkowania	
1.1.	<b>R. Orłowska, J. Zimny, J. Żebrowski, P. Androsiuk, P.T. Bednarek</b> Model regeneracji roślin zielonych u pszenżyta
1.2.	<b>M. Cioć, J. Kaczmarczyk, P. Salachna</b> Wpływ różnej jakości światła LED na wzrost i rozwój warkocznicy jesiennej ( <i>Eucomis autumnalis</i> ) in vitro
1.3.	<b>A. Figas, M. Tomaszewska-Sowa, Z. Gruszka</b> Uprawa roślin serdecznika syberyjskiego ( <i>Leonurus sibiricus</i> L.) w kulturach in vitro
1.4.	<b>M. Grzyb, A. Kaźmierczak, A. Miłucha</b> Zmiany zawartości kalozy w trakcie somatycznej embriogenezy paproci drzewiastej <i>Cyathea delgadii</i>
1.5.	<b>N. Gumulak-Wołoszyn, K. Nawrot-Chorabik</b> Uzyskiwanie kalusa i siewek wiązu szypułkowego ( <i>Ulmus laevis</i> ) in vitro – wykorzystanie tkanek w kulturach dualnych
1.6.	<b>E. Hanus-Fajerska, A. Wiszniewska, A. Koźmińska, J. Wincenciak, A. Riseman</b> Gatunki z rodziny <i>Thymeleaceae</i> jako obiekty eksperymentów in vitro
1.7.	<b>D. Huber, M. Klimek-Chodacka, R. Barański</b> Analiza wpływu nanocząstek tlenku cynku na kultury in vitro <i>Nigella damascena</i> L.
1.8.	<b>M. Maślanka, J. Mazur, A. Kapczyńska</b> Formowanie in vitro cebul <i>Lachenalia viridiflora</i>
1.9.	<b>D. Kocot, M. Cioć, B. Prokopiuk, A. Volante</b> Wpływ światła LED o różnej długości fali na kiełkowanie nasion i dalszy wzrost storczyków z rodzaju <i>Bletilla</i>
1.10.	<b>W. Kozłowska, D. Zblewska, M. Bielecka, M. Dziwak, I. Nawrot-Hadzik, S. Zielińska, A. Matkowski</b> <i>Agrostemma githago</i> w kulturach in vitro
1.11.	<b>M. Malik, K. Norwa, P. Norwa, J. Akik, D. Majos, E. Gabryszewska</b> Porównanie wydajności produkcji pędów bylin ( <i>Echinacea</i> , <i>Heuchera</i> , <i>Hosta</i> ) w bioreaktorach Rita® i Setis®
1.12.	<b>P. Marciniak, M. Zajączkowska, D. Sochacki</b> Wykorzystanie <i>meta</i> -Topoliny i karrikinu w organogenezie bezpośredniej triploidalnych form <i>Hippeastrum</i>
1.13.	<b>M. Maślanka</b> Kultury merystemów <i>Tulipa tarda</i>
1.14.	<b>K. Nowak, A. Kapczyńska, B. Pawłowska</b> Mikrorozmnażanie <i>Lilium martagon</i> z wykorzystaniem kultur płynnych
1.15.	<b>P. Pałka, B. Pawłowska</b> Organogeneza przybyszowa <i>Lilium candidum</i> L. na pożywce cytokininowej pod wpływem światła LED
1.16.	<b>B. Prokopiuk, A. Kapczyńska, B. Pawłowska</b> Ukorzenianie pędów <i>Pennisetum 'Vertigo'</i> w kulturach in vitro w różnych warunkach świetlnych
1.17.	<b>D. Sochacki, P. Marciniak, K. Korytkowski</b> Zastosowanie karrikinu w mikrorozmnażaniu narcyza ( <i>Narcissus</i> L.)
1.18.	<b>P. Sulima, O. Sulot, J.A. Przyborowski</b> Indukcja kalusa oraz regeneracja roślin wierzby purpurowej ( <i>Salix purpurea</i> L.) w warunkach in vitro
1.19.	<b>B. Prokopiuk, B. Szewczyk-Taranek, J. Poliszuk</b> Ocena zdolności regeneracyjnej in vitro aloesu sokotrzańskiego ( <i>Aloe succotrina</i> Lam.)
1.20.	<b>J. Szymańska, E. Skąła</b> Wpływ cytokinin na namnażanie pędów <i>Salvia candelabrum</i> Boiss.
1.21.	<b>K. Szymonik, K. Stelmach-Wityk, E. Grzebelus</b> Wpływ inhibitorów metylacji DNA i deacetylacji histonów na wzrost potencjału regeneracyjnego w kulturach protoplastów czosnku i cebuli
1.22.	<b>B. Tokarz, K.M. Tokarz, W. Makowski, K. Mrzygłód, S. Gałęzowska</b> Ukorzenianie pędów in vitro lędźwianu siewnego ( <i>Lathyrus sativus</i> L.) w różnych podłożach

1.23.	<b><u>M. Tomaszewska-Sowa, A. Figas, O. Mikołajczak</u></b> Optymalizacja procesów mikrorozmnażania roślin tarczycy brodatej ( <i>Scutellaria barbata</i> ) w kulturach in vitro
1.24.	<b><u>A. Trzewik, A. Niewiadomska-Wnuk</u></b> Mikrorozmnażanie oraz aklimatyzacja tetraploidów agrestu ( <i>Ribes grossularia</i> L.) i czereśni ( <i>Prunus avium</i> L.)
1.25.	<b><u>A. Wojtania, P. Waligórski</u></b> Hormonalna regulacja ryzogenezы <i>Rheum raphaniticum</i> in vitro

## SESJA 2: Biosynteza metabolitów wtórnych w kulturach in vitro

2.1.	<b><u>K. Buch, A. Szopa, M. Bieniasz</u></b> Wpływ długości fali świetlnej na zawartość substancji bioaktywnych w roślinach pigwowca japońskiego ( <i>Chaenomeles japonica</i> ) rozmnażanych metodą in vitro
2.2.	<b><u>P. Kubica, A. Szopa, A. Kokotkiewicz, M. Łuczkiwicz, H. Ekiert</u></b> Kultury in vitro <i>Verbena officinalis</i> jako bogate źródło glikozydów fenylopropanoidowych – werbaskozydu i izowerbaskozydu
2.3.	<b><u>M. Dyduch-Siemińska</u></b> Genetyczna i biochemiczna charakterystyka regenerantów stewii ( <i>Stevia rebaudiana</i> Bertoni) otrzymanych drogą organogenezy pośredniej
2.4.	<b><u>M. Dziwak</u></b> Kultury in vitro mszaków jako narzędzie w badaniu wytwarzania związków bioaktywnych
2.5.	<b><u>I. Grzegorzczak-Karolak, M. Krzemińska</u></b> Wpływ warunków oświetlenia na wzrost i akumulację polifenoli w kulturach in vitro kilku gatunków szafwii
2.6.	<b><u>M. Krzemińska, A. Owczarek-Januskiewicz, I. Grzegorzczak-Karolak</u></b> Strategia suplementacji egzogennymi prekursorami w produkcji kwasu rozmarynowego korzeniach włośnikowatych <i>Salvia bulleyana</i>
2.7.	<b><u>M. Jakobina, J. Łyczko, A. Szumny, R. Galek</u></b> Wpływ regulatorów wzrostu na biosyntezę wybranych związków chemicznych u <i>Coleus scutellarioides</i> (L.) Benth.
2.8.	<b><u>M. Klimek-Chodacka, J. Wyrostek, A. Szewczyk, R. Barański</u></b> Wpływ kwasu salicylowego na elicytację metabolitów wtórnych w kulturach <i>Nigella damascena</i> L.
2.9.	<b><u>W. Makowski, A. Królicka, J. Augustynowicz, A. Szopa, P. Kubica, A. Kołton, B. Tokarz, K.M. Tokarz</u></b> <i>Callitriche cophocarpa</i> uprawiana w kulturach in vitro jako źródło metabolitów wtórnych o działaniu bakteriobójczym
2.10.	<b><u>W. Makowski, A. Królicka, J. Sroka, A. Matyjewicz, M. Potrykus, A. Szopa, P. Kubica, B. Tokarz, K.M. Tokarz</u></b> Synteza związków fenolowych w kulturach płynnych i bioreaktorowych rdestowca japońskiego ( <i>Reynoutria japonica</i> Houtt.) i ich właściwości biologicznie czynne
2.11.	<b><u>W. Kozłowska, M. Dziwak, D. Zblewska, M. Bielecka, M. Stafiniak, Ł. Pecio, S. Pecio, R. Gevrenova, W. Korzeniowska, I. Nawrot-Hadzik, A. Weng, F. Bülow, A. Matkowski</u></b> Kultury in vitro <i>Gypsophila elegans</i> i <i>Agrostemma githago</i> jako źródło triterpenoidów i flawono-C-glikozydów
2.12.	<b><u>S. Rugień, A. Królicka, M. Thiel, M. Potrykus</u></b> Aktywność przeciwbakteryjna <i>Drosera cayenensis</i> , <i>Drosera derbyensis</i> i <i>Drosera ultramafica</i> hodowanych w kulturach in vitro
2.13.	<b><u>A. Ptak, M. Warchoń, E. Morańska, A. Błażejczak, D. Laurain-Mattar, F. Dupire, R. Spina, M. Simlat</u></b> Wpływ temperatury na biosyntezę alkaloidów Amaryllidaceae w kulturach in vitro <i>Leucojumaestivum</i> L.
2.14.	<b><u>E. Skała, M.A. Olszewska, A. Kicel</u></b> Wpływ płynnego podłoża i światła LED na namnażanie pędów <i>Rhaponticum carthamoides</i> (Willd.) Iljin. i produkcję kwasów kawoilochinowych
2.15.	<b><u>D. Jakovljević, D. Kruszka, P. Waligórski, M. Warchoń, E. Skrzypek</u></b> Badania metabolomiczne kalusa i zawiesiny komórkowej bazylii ( <i>Ocimum basilicum</i> L.).
2.16.	<b><u>K. Sykłowska-Baranek, A. Szakiel, K. Pałczyńska, P. Zakrzewski, M. Jeziorek, A. Pietrosiuk</u></b> Wpływ primingu na zmiany w profilu chemicznym ekstraktów z korzeni transgenicznych <i>Taxus xmedia</i>
2.17.	<b><u>A. Szopa, M. Gałazka, K. Jafernik, P. Kubica, I. Sadok, M. Dziurka</u></b>

	Profil fitochemiczny oraz aktywność biologiczna ekstraktów z różnych typów kultur in vitro <i>Schisandra sphenanthera</i>
2.18.	<b><u>I. Weremczuk-Jeżyna</u>, L. Czajkowska</b> Wpływ jonów metali na biosyntezę bioaktywnych polifenoli w kulturach pędów <i>Dracocephalum forrestii</i>
2.19.	<b><u>A. Wiszniewska</u>, K. Gierek, R. Duliński</b> Zawartość związków biologicznie czynnych i zdolności regeneracyjne słonolubnego modraka morskiego ( <i>Crambe maritima</i> L.) w zależności od źródła jonów chlorkowych w pożywce

SESJA 3: Metody biotechnologiczne w tworzeniu nowych odmian roślin	
3.1.	<b><u>A. Adamus</u>, A. Kiełkowska, A. Chuda, L. Samek, D. Chachłowska, M. Szklarczyk</b> Badania nad androgenezą u <i>Brassica oleracea</i> L. prowadzone w KBRiB dla potrzeb hodowli odmian heterozyjnych
3.2.	<b><u>A. Depta</u>, T. Doroszevska</b> Uzyskiwanie mieszańców międzygatunkowych <i>Nicotiana tabacum</i> × <i>Nicotiana glauca</i> z wykorzystaniem kultur in vitro
3.3.	<b><u>E. Grzebelus</u>, A. Kiełkowska, K. Stelmach-Wityk, K. Szymonik</b> Protoplasty w badaniach podstawowych i aplikacyjnych u wybranych warzyw
3.4.	<b><u>W. Kiszczak</u>, M. Podwyszyńska, A. Marasek-Ciołakowska, M. Burian, A. Kiełkowska</b> Kultury izolowanych mikrospor papryki ( <i>Capsicum annuum</i> L.)
3.5.	<b><u>C. Krasnodebski</u>, M. Żuk</b> Zastosowanie technologii Oligo w modulacji aktywności genów roślinnych na przykładzie <i>Solanum tuberosum</i>
3.6.	<b><u>M. Krzewska</u>, I. Żur, A. Springer, A. Nowicka, P. Kopeć, K. Yamada, E. Dubas</b> Udział proteaz cysteinowych w regulacji programowanej śmierci komórki (PCD) w procesie embriogenezy mikrospor u pszenżyta ozimego (× <i>Triticosecale</i> Wittm.)
3.7.	<b><u>V. Lokesh</u>, R.K. Selvakesavan, G. Franklin</b> Characterisation of transgenic tobacco plants expressing defence genes isolated from <i>Hypericum perforatum</i> L. by T-DNA transfer assay
3.8.	<b><u>G. Majchrzak</u>, V. Lokesh, R.K. Selvakesavan, G. Franklin</b> <i>Agrobacterium tumefaciens</i> mutant library for understanding the function of Vir genes in plant transformation
3.9.	<b><u>M. Markiewicz</u>, M. Podwyszyńska</b> Ekspresja genów związanych z biosyntezą antocyjanów u autotetraploidów <i>Vaccinium myrtillus</i> L.
3.10.	<b><u>E. Matysik</u>, M. Olejniczak-Idczak, P. Matysik</b> Wykorzystanie podwojonych haploidów jako narzędzi biotechnologicznych w hodowli zbóż ozimych w Hodowli Roślin Strzelce Sp. z o.o. Grupa IHAR
3.11.	<b><u>M.M. Miłoszewski</u>, S. Gasparis, A. Nadolska-Orczyk</b> Wykorzystanie metody CRISPR/Cas9 w aktywacji transkrypcyjnej wybranych genów związanych z cechami plonotwórczymi
3.12.	<b><u>W.M. Dynkowska</u>, <u>R. Orłowska</u>, D.R. Mańkowski, P.T. Bednarek</b> Model działania jonów metali w pożywce indukującej u jęczmienia opisujący wydajność regeneracji roślin zielonych
3.13.	<b><u>J. Patelska</u>, M. Zdziechowska-Dudek, M. Taciak, D. Jasińska</b> Wpływ genotypu oraz czasu traktowania chłodem na indukcję androgenozy i regenerację jęczmienia ozimego
3.14.	<b><u>M. Podwyszyńska</u>, D. Wójcik, A. Trzewik, A. Marasek, M. Marat, K. Mynett</b> Wytwarzanie autoploidów gatunków sadowniczych w kulturach in vitro z przeznaczeniem do hodowli twórczej
3.15.	<b><u>E. Skrzypek</u></b> Charakterystyka linii addycyjnych owsa ( <i>Avena sativa</i> L.) z kukurydzą ( <i>Zea mays</i> L.)
3.16.	<b><u>W. Skrzypkowski</u>, A. Kiełkowska</b> Próby indukcji gynogenezy u pomidora ( <i>Solanum lycopersicum</i> L.) z zastosowaniem kultur załązni oraz izolowanych załązków

3.17.	<b>K. Szewczyk, I. Mezoued, M.H. Nyambura, D. Weigt</b> Wpływ inhibitorów metylacji na kultury pylnikowe mieszańców F1 pszenicy ozimej
3.18.	<b>A. Trojak-Goluch, G. Korbecka-Glinka, H. Olszak-Przybyś, M. Kawka-Lipińska</b> Zastosowanie kultur in vitro w ocenie dziedziczenia introgresji od <i>Nicotiana glauca</i> w segregującej populacji F2 mieszańców tytoniu
3.19.	<b>M. Warchoł, D. Jakovljević, E. Skrzypek</b> Wpływ temperatury i rodzaju pożywek indukcyjnych na androgenezę owsa ( <i>Avena sativa</i> L.)

SESJA 5: Kultury roślinne w warunkach stresu	
5.1.	<b>B. Augustyniak-Toman, W. Wojtasik-Górna, I. Petřík, O. Novák, M. Burgberger-Stawarz, A. Sawuła, Y. Kochneva, A. Kulma</b> Hormony roślinne u lnu traktowanego spermidyną i infekowanego patogennym grzybem
5.2.	<b>S. Biswas, S. Rakesh, L. Kiirika, G. Franklin, D. Mondal</b> Effects of plant growth regulator-based nanoformulations on bacterial and plant cell viability
5.3.	<b>W.M. Buchcik, A.M. Wójcik, M.D. Gaj</b> Związany z odpowiedzią na stres gen <i>ESK1</i> pozytywnie reguluje odpowiedź embriogeniczną komórek somatycznych w kulturze in vitro <i>Arabidopsis</i>
5.4.	<b>M. Burgberger-Stawarz, A. Wypychowska, J. Mierziak-Derecka, B. Augustyniak-Toman, Y. Kochneva, A. Sawuła, A. Kulma, W. Wojtasik-Górna</b> Dynamika ściany komórkowej wywołana przez uczulanie lnu niepatogennym szczepem <i>Fusarium oxysporum</i>
5.5.	<b>M. Burian, W. Kiszczak, M. Chojnowski, M. Sitarek</b> Krioprezerwacja czosnku pospolitego ( <i>Allium sativum</i> L.) w ciekłym azocie
5.6.	<b>Y. Kochneva, J. Mierziak-Derecka, Z. Guzik, I. Zalewski, B. Augustyniak-Toman, M. Burgberger-Stawarz, A. Sawuła, A. Kulma</b> Wpływ apokarotenoidów na infekcję <i>Fusarium oxysporum</i> f. sp. <i>lini</i> lnu zwyczajnego
5.7.	<b>P. Matam, G. Franklin, D. Mondal</b> Development of floating seedling cultures of <i>Hypericum perforatum</i> L. for a detailed understanding of the effects of engineered nanoparticles on plants
5.8.	<b>M. Osmenda, K. Nawrot-Chorabik</b> Wykorzystanie kultur in vitro grzybów zgniliznowych dla określenia ich wpływu na rozkład sosnowego substratu drzewnego
5.9.	<b>A. Ostrowska, T. Hura</b> Zastosowanie heterotroficznych i autotroficznych siewek pszenicy jarej w badaniach tolerancji stresu wodnego
5.10.	<b>M. Saxena, L. Muthukrishnan, G. Franklin, D. Mondal</b> Quantification of gold and silver nanoparticles/ ions in shoots and roots of floating seedling cultures of <i>Hypericum perforatum</i> L.
5.11.	<b>M. Markowski, Z. Czarnomska, K. Tomiczak, S. Granica, M. Podwyszyńska, M. Mikuła, W. Szypuła</b> Wpływ krioprezerwacji poprzez kapsułkowanie-dehydratację na kinetykę wzrostu, potencjał embriogeniczny i wytwarzanie metabolitów wtórnych w kulturach zawieszinowych <i>Gentiana capitata</i> Buch.-Ham. ex D. Don i <i>Gentiana decumbens</i> L.f.
5.12.	<b>A.A. Śliwińska, K. Tomiczak, M. Obrebski, B. Wileńska, R.M. Kiełkiewicz, M. Podwyszyńska, J.M. Zieleźnicka, A. Mikuła, K. Sykłowska-Baranek</b> Wpływ czasu dehydratacji powietrznej w procesie krioprezerwacji korzeni transformowanych <i>Polyscias filicifolia</i> na ich stabilność genetyczną i profil fitochemiczny
5.13.	<b>E. Tomiak, K. Hura, B. Pawłowska</b> Wpływ białka AFP III na krioprezerwację wierzchołków wzrostu <i>Rosa multiflora</i>
5.14.	<b>K. Urban, A. Ostrowska, M. Wójcik-Jagła, T. Hura</b> Fizjologiczne i molekularne konsekwencje inhibicji amoniakolizy <i>L</i> -fenyloalaniny u pszenżyta jarego
5.15.	<b>U. Wasileńczyk, M.K. Wawrzyniak, J.P.R. Martins, P. Kosek, P. Chmielarz</b> Kriokonserwacja plumul dębu bezszypułkowego ( <i>Quercus petraea</i> (Matt.) Liebl.) przy użyciu kriopłytek aluminiowych: wpływ krioprotekcji i podsuszania