Dr hab. Urszula Jankiewicz

stanowisko: adiunkt w Katedrze Biochemii, WRiB, SGGW

numer telefonu: 22 59 325 58

e-mail: [urszula\_jankiewicz@sggw.pl](mailto:urszula_jankiewicz@sggw.pl)

**Zainteresowania naukowe:**

Zewnątrzkomórkowe hydrolazy bakterii środowiskowych –właściwości i znaczenie

**Dydaktyka:**

Wykłady z przedmiotów: biochemia, enzymologia, biotechnologia drobnoustrojów.

Ćwiczenia laboratoryjne z przedmiotów: biochemia, enzymologia, biochemia ekologiczna.

Autorstwo rozdziału w skryptach :

Jankiewicz Urszula :„Ilosciowe oznaczenie glikogenu oraz badanie niektórych jego właściwościˮ, str.: 63-69, w skrypcie pt „Przewodnik do ćwiczeń z biochemii” pod redakcją W. Bielawskiego i B. Zagdańskiej (2014)

Jankiewicz Urszula : „Oczyszczanie kwasu fitynowego z ziarniaków zbóż techniką chromatografii jonowymiennej” str.: 70-75w skrypcie pt. „Praktikum z enzymologii” pod redakcją J.M Dzik (2013).

**Wykształcenie:**

Habilitacja - 2016 r

stopień doktora - 2000 r. Doktor Nauk Biologicznych, Wydział Rolnictwa SGGW

studia doktoranckie: 1996-2000 r, specjalizacja Agrobiologia przy Wydziale Rolnictwa SGGW

stopień mgr inż. rolnictwa 1996 r., specjalność biotechnologia, SGGW Wydział Rolnictwa

**Przebieg pracy naukowej:**

od 2002 r –do chwili obecnej- adiunkt w Katedrze Biochemii,

od 07.2000 r – asystent w Katedrze Biochemii, Wydział Rolnictwa SGGW,

**Nagrody i wyróżnienia**

Nagroda **zespołowa III stopnia** Rektora SGGW za osiągnięcia dydaktyczne, 2015

Nagroda **indywidualna III stopnia** Rektora SGGW za osiągnięcia naukowe, 2014

Nagroda **zespołowa II stopnia** Rektora SGGW za osiągnięcia dydaktyczne, 2012

Nagroda **indywidualna III stopnia** Rektora SGGW za osiągnięcia naukowe, 2011

Nagroda **indywidualna III stopnia** Rektora SGGW za osiągnięcia naukowe, 2010

Nagroda **indywidualna III stopnia** Rektora SGGW za osiągnięcia naukowe, 2005

**Kierowanie i udział w projektach badawczych**

1. „Charakterystyka i znaczenie hydrolaz bakterii *Stenotrophomonas maltophilia* w biologicznej ochronie roślin uprawnychˮ (2011-2015 r. – **kierownik**); grant NCN 2011/01/B/NZ9/04555
2. „Enzymy chitynolityczne wytwarzane przez mikroorganizmy jako biofungicydy o potencjalnym zastosowaniu w ochronie środowiskaˮ (2010-2012 r. – **główny wykonawca**); grant NCN N N304 373538
3. „Ruchome elementy genetyczne bakterii – analiza molekularna oraz wykorzystanie do konstrukcji nowych narzędzi dla przemysłu biotechnologicznego”, (2007 -2011r **wykonawca** jednego z zadań tematu 5.2.), projekt zamawiany, MNiSW nr PBZ-MNiSW-04/I/2007

4. „Znaczenie sideroforów jako biologicznych czynników polepszania zdrowotności roślin zbożowychˮ (2007r .- **kierownik**), Grant SGGW

**Lista wybranych publikacji naukowych**

1. Przybylski W, Kaczor D, Żelechowska E., Jaworska D., Kajak‐Siemaszko K, Boruszewska K., Jankiewicz U. Sarcoplasmic Protein Profile from Drip Loss in Relation to Pork Quality. 2016. Journal of Food Science, DOI: 10.1111/1750-3841.13424

2**. Jankiewicz U**., Kozłowska M., Swiontek-Brzezińska M., Nowosielski J., Stępniewska-Jarosz S. The chitinolytic bacterium bacillus licheniformis M3 and its potential application in biological plant protection. 2016, EJPAU 19(2)

3**. Jankiewicz U**., Larkowska E., Swiontek Brzezinska M. Production characterization, gene cloning, and nematocidal activity of the extracellular protease from *Stenotrophomonas maltophilia* N4. J. Biosci. Bioeng., 2016, 121, 614-618

4. Swiontek Brzezinska M., Kalwasińska A., Lalke-Porczyk E., Burkowska-But A., **Jankiewicz U**. The effect of the rhizosphere osier (Salix viminalis L.) on the activity of extracellular enzymes in the constructed wetland in the on-site wastewater treatment system" Clean, -Soil, Air, Water doi: 10.1002/clen.201400055

5. **Jankiewicz U**., Swiontek Brzezinska M. The role of exochitinase type A1 in the fungistatic activity of the rhizosphere bacterium *Paenibacillu*s sp. M4. Arch Biol Sci. 2016;68(2):451-459

6**. Jankiewicz U**., Swiontek Brzezinska M. Purification, characteristics and identification of chitinases synthesized by the *bacterium Serratia plymuthica* MP44 antagonistic against phytopathogenic fungi. Appl. Biochem. Microbiol., 2015, 51, (5), 560-565

7. **Jankiewicz U**., Swiontek Brzezinska M. Purification, characterization, and gene cloning of a chitinase from *Stenotrophomonas maltophilia N4.* J. Basic Microbiol. 2015, 55 (6), 709-717

8. **Jankiewicz U**., Swiontek Brzezinska M., Saks E. Identification and characterization of a chitinase of *Stenotrophomonas maltophilia*, a bacterium that is antagonistic towards fungal phytopathogens. J. Biosci. Bioeng., 2012, 113 (1), 30-35

9. Walczak M., Swiontek Brzezinska M., Sionkowska A., Michalska M., **Jankiewicz U**., Deja Sikora E. Biofilm formation on the surface of polylactide during its biodegradation in different environments. Colloids and Surfaces B: Biointerfaces, 2015, 136, 340–347

10. Swiontek Brzezinska M., **Jankiewicz U**., Burkowska A., Walczak M. Chitinolytic microorganisms and their possible application in environmental protection. Curr. Microbiol., 2014, 68, (1), 71-81

11. Swiontek Brzezinska M., **Jankiewicz U**., Walczak M. Biodegradation of chitinous substances and chitinase production by the soil actinomycete *Streptomyces rimosus*. Int. Biodeterior. Biodegradation, 2013, 10,104-110

12. Swiontek Brzezinska M., **Jankiewicz U**., Burkowska A. Purification and characterization of *Streptomyces albidoflavus* antifungal components. Appl. Biochem. Microbiol., 2013, 49 (5), 451-457

13. Swiontek Brzezinska M., **Jankiewicz U**. Production of antifungal chitinase by *Aspergillus niger* LOCK 62 and its potential role in the biological control. Curr. Microbiol., 2012, 65 (6), 666-672

14. Swiontek Brzezinska M., **Jankiewicz U**., Lisiecki K. Optimization of cultural conditions for the production of antifungal chitinase by *Streptomyces sporovirgulis*. Appl. Biochem. Microbiol., 2013, 49 (2), 154-159

15**. Jankiewicz U**., Swiontek Brzezinska M., Gorska E.B., Kowalczyk P. Characterization and mass spectrometry analysis of aminopeptidase N from *Pseudomononas putida* lup. Pol. J. Microbiol., 2013, 62 (4), 337-343

16**. Jankiewicz U**., Kołtonowicz M. The Involvement of Pseudomonas Bacteria in Induced Systemic Resistance in Plants. Appl. Biochem. Microbiol., 2012, 48 (3), 244-249.

17. **Jankiewicz U**., Wnuk A. 2011. An activated by cobalt alkaline aminopeptidase from Bacillus mycoides. Appl. Biochem. Microbiol.,47(2), 136-143.

18. **Jankiewicz U**., Szawłowska U., and Sobańska M. 2010 Biochemical characterization of an alkaline metallopeptidase secreted by a *Pseudomonas fluorescens* isolated from soil. J. Basic Microb. 50 (2):125-134

19. Saks E., **Jankiewicz U**. 2010. Aktywność chitynolityczna bakterii. Post. Bioch. 56: 427-434

20. **Jankiewicz U**., Bielawski . (2003) The properties and functions of bacterial aminopeptidases. Acta Microbiol. Polon. 52, 217-231

21. **Jankiewicz U**., Bielawski W. (2002) Purification and properties of phenylalanyl aminopeptidase synthesised by *Pseudomonas sp.* J. Basic Microbiol. 42,(4) 260-267

22**. Jankiewicz U**., Bielawski W. (2002) Regulation of the activity of intracellular alanylaminopeptidase synthesized by *Pseudomonas sp. .*Folia Microbiol. 47(3), 230-234

23**. Jankiewicz U**., Bielawski W. (2002) Ability of *Pseudomonas sp*. to synthesize aminopeptidases in the presence of various carbon and nitrogen sources. Acta Microbiol. Polon. 51,(3), 247-254

24**. Jankiewicz U**., Bielawski . (2003) The properties and functions of bacterial aminopeptidases. Acta Microbiol. Polon. 52, 217-231

25. **Jankiewicz U**. 2009. Charakterystyka i znaczenie piowerdyn bakterii z rodzaju *Pseudomonas*. Postępy Mikrobiologii , 48(4):243-254