

mgr Joanna Banasiewicz

joanna_banasiewicz@sggw.pl

■ Wykształcenie

10/2013 – obecnie	Studia doktoranckie; Szkoła Główna Gospodarstwa Wiejskiego w Warszawie, Wydział Rolnictwa i Biologii, Samodzielny Zakład Biologii Mikroorganizmów SGGW. Realizowany temat badawczy pt. „Zastosowanie metod mikrobiologii klasycznej oraz metagenomiki w badaniach bakterii z rodzaju Bradyrhizobium”
10/2011 – 06/2013	Studia magisterskie; Uniwersytet Warszawski, Wydział Biologii, Zakład Genetyki Bakterii, kierunek: Biotechnologia, specjalizacja: Biotechnologia Medyczna. Praca dyplomowa pt. „Analiza rozprzestrzeniania oraz funkcji białka Cj0092 <i>Campylobacter jejuni</i> ”
10/2008 – 06/2011	Studia licencjackie; Uniwersytet Warszawski, Wydział Biologii, Zakład Genetyki Bakterii, kierunek: Biologia. Praca dyplomowa pt. „HMP (Human Microbiome Project) - mikroflora jelit oraz jej wpływ na fizjologię i zdrowie człowieka”

■ Prace opublikowane

1. Matuśkiewicz W., Banasiewicz J. „Nanocząstki srebra jako alternatywa dla antybiotyków”, *Badania i Rozwój Młodych Naukowców w Polsce. Nauki medyczne i nauki o zdrowiu*, 2019; Część VI - Farmacja, str. 87-92.
2. Matuśkiewicz W., Bąk K., Banasiewicz J. „Lekooporność bakterii”, *Badania i Rozwój Młodych Naukowców w Polsce. Nauki medyczne i nauki o zdrowiu*, 2019; Część VI - Farmacja, str. 93-98.
3. Stępkowski T., Banasiewicz J., Granada C.E., Andrews M., Passaglia L.M.P., “Phylogeny and Phylogeography of Rhizobial Symbionts Nodulating Legumes of the Tribe Genisteeae”, *Genes*, 2018; 9(3), 163.
4. Zielińska M., Banasiewicz J., Stępkowski T., „Kooperacja myksobakterii w strukturach wielokomórkowych”, *Badania i Rozwój Młodych Naukowców w Polsce. Nauki Przyrodnicze*, 2018; Część IX, str. 126-131.
5. Zielińska M., Banasiewicz J., Stępkowski T., „Molekularne mechanizmy formowania ciała owocowego przez bakterie śluzowe”, *Badania i Rozwój Młodych Naukowców w Polsce. Nauki Przyrodnicze*, 2018; Część IX, str. 132-138.
6. Zielińska M., Banasiewicz J., „Zdolność przedstawicieli rzędu Myxococcales do lizy komórek sinic powodujących zakwity wód”, *Badania i Rozwój Młodych Naukowców w Polsce. Nauki Przyrodnicze*, 2017; Część VII, str. 154-160.
7. Zielińska M., Banasiewicz J., „Substancje biologicznie aktywne wytwarzane przez rodzaj *Chondromyces*”, *Badania i Rozwój Młodych Naukowców w Polsce. Nauki Przyrodnicze*, 2017; Część VII, str. 161-167.
8. Banasiewicz J., „Pochodzenie rodzaju *Bradyrhizobium*”, *Badania i Rozwój Młodych Naukowców w Polsce. Mikrobiologia i ekologia*, 2016; str. 6-10.
9. Banasiewicz J., „Ryzobia w remediacji skażonych gleb”, *Badania i Rozwój Młodych Naukowców w Polsce. Mikrobiologia i ekologia*, 2016; str. 11-15.
10. Banasiewicz J., Komendacka K., Wachol K., „Bakterie symbiotyczne wiążące azot cząsteczkowy”, *Biomedyczny przegląd naukowy*, 2016; Tom I, str. 315-324.

11. Banasiewicz J., „Mikrobiologiczna „ciemna materia”, Badania i Rozwój Młodych Naukowców w Polsce. Nauki Przyrodnicze, 2016 (6); Część IV, str. 23-27.
12. Banasiewicz J., „Bakterie brodawkowe z rodzaju Bradyrhizobium”, Badania i Rozwój Młodych Naukowców w Polsce. Nauki Przyrodnicze, 2016 (6); Część IV, str. 28-33.
13. Banasiewicz J., Stępkowski T., „Podejście metagenomiczne w badaniach bakterii glebowych”, Badania i Rozwój Młodych Naukowców w Polsce. Nauki Przyrodnicze, 2015; Tom I Część II, str. 7-12.
14. Banasiewicz J., „Wpływ mikroflory jelit na patogenezę otyłości”, Badania i Rozwój Młodych Naukowców w Polsce. Nauki Przyrodnicze, 2015; Tom I Część II, str. 13-18.
15. Olszewska (Banasiewicz) J., Jagusztyn-Krynicka E. K., „Human Microbiome Project – mikroflora jelit oraz jej wpływ na fizjologię i zdrowie człowieka”, Postępy Mikrobiologii, 2012; 51(4) 243-256.

■ Działalność dydaktyczna

1. Prowadzenie ćwiczeń z Genetyki i Biotechnologii molekularnej bakterii; WRiB SGGW, luty 2014 – wrzesień 2014; luty 2018 – obecnie
2. Prowadzenie wykładu z Mikrobiologii przemysłowej; WRiB SGGW, luty 2018 – obecnie
3. Prowadzenie zajęć z Mikrobiologii rolniczej dla studiów zaocznych; WRiB SGGW, luty 2015 – lipiec 2015; luty 2018 – wrzesień 2018
4. Prowadzenie ćwiczeń z Mikrobiologii ogólnej; WRiB SGGW, październik 2013 – obecnie
5. Prowadzenie zajęć z Mikrobiologii rolniczej; WRiB SGGW październik 2014 – obecnie
6. Praktyki pedagogiczne metodyczno-przedmiotowe; XXI Liceum Ogólnokształcące im. Hugona Kołłątaja w Warszawie, 14/11/2012 – 17/12/2012
7. Praktyki pedagogiczne metodyczno-przedmiotowe; Szkoła Podstawowa Nr 30 z Oddziałami Integracyjnymi im. Powstańców 1863 r. w Warszawie, 01/10/2012 – 29/10/2012
8. Praktyki pedagogiczne metodyczno-przedmiotowe; Gimnazjum Nr 32 z Oddziałami Integracyjnymi im. Adama Asnyka w Warszawie, 04/04/2012 – 28/09/2012

■ Staże naukowe

05/06/2012 – 29/06/2012	Staż naukowy; Narodowy Instytut Leków w Warszawie, Zakład Epidemiologii i Mikrobiologii Klinicznej
14/06/2010 – 09/07/2010	Staż naukowy; Centrum Onkologii – Instytut im. Marii Skłodowskiej-Curie w Warszawie, Zakład Genetyki i Hodowli Zwierząt Laboratoryjnych

■ Warsztaty i kursy naukowe

- Szkolenie „Nauczyciele akademicy SGGW wobec studentów z niepełnosprawnościami”; Warszawa, 13.02.2018
- Kurs „Next Gen Sequencing: Library Prep challenges and Solutions”, Warszawa, 29.04.2016
- Kurs bioinformatyczny „Podstawy obsługi programu R”; Warszawa, 22-24.04.2016
- Kurs bioinformatyczny „Prokaryota i wirusy – nowoczesna analiza danych”; Poznań, 20-22.11.2015
- Kurs „Real-Time PCR and Advanced Real-Time PCR”; Warszawa, 11.06.2015
- Kurs „Ensuring ChIP-seq success” i “Toolbox for studying non coding RNAs”; Warszawa, 10.06.2015
- Kurs „Odrotna transkrypcja i Real-Time PCR – technika, źródła najczęstszych problemów i ich rozwiązania. Klonowanie molekularne – optymalizacja techniki”; Warszawa, 22.04.2015
- Kurs „Optimization techniques of western blotting and for flow cytometry”; Warszawa, 16.03.2015

- Kurs internetowy „Tips, Tricks and Tools for Working With Plant Samples”, 16.09.2014 r.
- Kurs „Western Blotting, Sample Preparation and Affinity Purification – as easy as possible”, Warszawa, 02.06.2014
- Kurs „Technika Real-Time PCR, Odwrotna Transkrypcja, Klonowanie oraz Interferencja RNA”, Warszawa, 21.05.2014
- Kurs „Introduction to radiation safety and isotopic techniques”; Pracownia Izotopowa Wydziału Biologii Uniwersytetu Warszawskiego; 2012
- Ukończenie realizacji Bloku Pedagogicznego nadającego uprawnienia do nauczania biologii i przyrody w szkole podstawowej, gimnazjum oraz szkołach ponadgimnazjalnych; Wydział Biologii Uniwersytetu Warszawskiego, Pracownia Dydaktyki Biologii; 2011-2013

■ **Udział w grantach i projektach badawczych**

1. Wykonawca grantu NCBiR realizowanego w ramach II konkursu na wspólne polsko południowoafrykańskie projekty badawcze „Zastosowanie metod filogeograficznych i metagenomicznych w oszacowaniu wpływu inwazyjnych gatunków australijskich akacji na społeczności ryzobium w Prowincjach Mpumalanga i KwaZulu Natal w Republice Południowej Afryki” (2019-2022)
2. Wykonawca grantu NCN OPUS 8 „Znaczenie izolacji geograficznej Ameryki Południowej w ewolucji bakterii brodawkowych z rodzaju Bradyrhizobium na obszarze Krainy Neotropikalnej” (2015 – 2018)
3. Kierownik grantu uczelnianego finansowanego ze środków na działalność statutową dla młodych naukowców „Metagenomiczna analiza populacji bakterii z rodzaju Bradyrhizobium występujących w glebach wschodniej Brazylii z wykorzystaniem genu *oxc*” (2017)
4. Kierownik grantu uczelnianego finansowanego ze środków na działalność statutową dla młodych naukowców „Zastosowanie metod klasycznych i metagenomicznych w badaniach populacji bakterii z rodzaju Bradyrhizobium izolowanych na terytorium południowo-wschodniej Brazylii” (2015)
5. Kierownik grantu uczelnianego finansowanego ze środków na działalność statutową dla młodych naukowców „Zastosowanie metod metagenomicznych w badaniach populacji bakterii brodawkowych zakażających łubin” (2014)