**Baza promotorów Szkoły Doktorskiej w ZUT w Szczecinie**

**Tytuł/stopień**

dr hab. prof. ZUT

**Imię i nazwisko pracownika**

Jolanta Kiełpińska (KEMPTER)

**Wydział/Katedra**

WNoŻiR, Katedra Bioinżynierii Środowiska Wodnego i Akwakultury

**Dane do kontaktu (e-mail; tel. służb.)**

[jolanta.kielpinska@zut.edu.pl](mailto:jolanta.kielpinska@zut.edu.pl)

tel. 91 449 66 63

**Reprezentowana dziedzina/dziedziny/ dyscyplina/dyscypliny nauki**

Zootechnika i rybactwo

**Proponowane robocze tematy prac doktorskich**

1. Detekcja chorób wirusowych u ryb i innych organizmów wodnych z wykorzystaniem metod biologii molekularnej.
2. Choroby pasożytnicze ryb słodkowodnych i morskich wraz z analizą molekularną taksonów.
3. Identyfikowalność ryb i owoców morza w kontekście podmian handlowych.
4. Bezpieczeństwo spożywania ryb morskich i słodkowodnych z wybranych rejonów geograficznych w kontekście diety dla pacjentów ze zdiagnozowaną mutacją genu BRCA1 (odpowiedzialnego za zwiększone ryzyko raka piersi).
5. Wybrane zagadnienia z genetyki populacyjnej (ochrona gatunków, stabilność genetyczna populacji/stad ryb, profil genetyczny gatunków inwazyjnych, etc.)
6. W przypadku Doktoranta, który zaproponuje zgodnie ze swoimi zainteresowaniami inny niż ww. temat pracy doktorskiej, możliwa jest również jego realizacja jeżeli:
   * Promotor uzna temat za taki, który wnosi do danej dyscypliny nową wiedzę i spełnia wymogi formalne
   * Katedra posiada odpowiednie zaplecze aparaturowe umożliwiające realizację tematu
   * Katedra jest w stanie sfinansować badania (analiza kosztów odczynników. pozyskania materiału, ewentualnie szkolenia Doktoranta czy konieczności realizacji części badań w zewnętrznej instytucji naukowej)

**Aktualne kierunki prac naukowo-badawczych**

1. Parazytologia systematyczna z wykorzystaniem badań genetycznych
2. Choroby wirusowe ryb ze szczególnym uwzględnieniem metod izolacji wirusów oraz diagnostyki molekularnej
3. Transmisja wirusów w środowisku z uwzględnieniem potencjalnych wektorów wśród ryb i bezkręgowców wodnych. Epidemiologia.
4. Genetyka populacyjna ryb z zastosowaniem analizy genu cytochromu B, analizy restrykcyjnej PCR-RFLP oraz analizy fragmentów mikrosatelitarnego DNA.
5. Śledzenie pochodzenia (traceability) produktów pochodzenia wodnego: ryby, owoce morza. Identyfikacja produktów rybnych poprzez metody genetyki molekularnej. Oszustwa handlowe i fałszerstwa konsumenckie.

**Czy pracownik jest zainteresowany podjęciem współpracy w ramach projektu „Doktorat wdrożeniowy”?**

TAK – trwają w tej chwili rozmowy nad tematyką z GRUPĄ AZOTY w POLICACH

**Uzyskane granty badawcze (ostatnie 10 lat)**

2011–2016 – „Opracowanie genetycznego systemu identyfikacji produktów żywnościowych pochodzących z rybołówstwa i akwakultury wprowadzanych na obszar celny Unii Europejskiej” – akronim CELFISH. PO RYBY 2007–2013 nr 00002-61720-OR1600003/10.

**Jednostki polskie i zagraniczne z którymi pracownik prowadzi współpracę naukową**

1. Leibnitz-Institut für Gewässerökologie und Binnenfischerei (IGB) im Forschungsverbund Berlin, Niemcy
2. Friedrich-Loeffler-Institut, Insel Riems (FLI), Niemcy (Institut für Infektionsmedizin)
3. Landesforschungsanstalt für Landwirtschaft und Fischerei Mecklenburg-Vorpommern, Rostock, Niemcy
4. Wageningen University & Research, Wageningen, Holandia

**Liczba doktorantów, którzy zakończyli cykl kształcenia pod opieką pracownika/liczba doktorantów aktualnie przygotowujących rozprawę pod opieką pracownika**

2/1

**Wykaz najważniejszych publikacji pracownika z ostatnich 5 lat (max. 10)**

1. Kempter J., Kowalski A.P., Adamkowska N. 2017. Computional modelling of cormorant swarm. Ecological Informatics, 37, 59-65
2. Nguyen T.T., Yeonhwa J., Kielpinska J., Bergmann S.M., Lenk M., Panicz R. 2017. Detection of Herpesvirus anguillae (AngHV-1) in European eel Anguilla anguilla L. originating from northern Poland—assessment of suitability of selected diagnostic methods. Journal of Fish Diseases.
3. Kempter J., Kielpinski M., Panicz R., Pruffer K., Keszka S. 2017. Development of the method for identification selected populations of torpedo scad, Megalaspis cordyla (Linnaeus, 1758), using microsatellite DNA analyses. CELFISH project – Part 4. Food Chemistry, 221, 944-949
4. Wawrzyniak W.., Kiełpińska J., Czerniejewski P. Bugaj A. 2020. Genetic characterisation of selected populations of European perch, Perca fluviatilis (Actinopterygii: Perciformes: Percidae), in the waters of north-western Poland with recommendations for fishing and stocking policies. Acta Ichthyologica at Piscatoria 50 (2): 161–170
5. Kiełpińska J., P.A. Kowalski. 2021. Numerical modelling of the population of grey seal (Helichoerus grypus) from the baltic sea in the context of reduction of damage to fishing economy. Ecological Indicators, 124, 107425
6. Hofsoe-Oppermann P., J. Kiełpińska, R. Panicz, S.M. Bergmann. 2020. Detection of white sturgeon iridovirus (WSIV) in wild sturgeons (Actinopterygii: Acipenseriformes: Acipenseridae) in Poland.
7. Yeonhwa J., Adamkowska N., Kiełpińska J., S.M. Bergmann. 2020. Detection of koi herpesvirus (KHV) and carp edema virus (CEV) in invasive round goby, Neogobius melanostomus Pallas, 1814, from Poland and Germany. J. Vet. Res., 64, 247-251
8. Hofsoe-Oppermann P., Kiełpińska J., panicz R., Bergmann S.M. 2019. Detection of white sturgeon iridovirus (WSIV) in sturgeons (Actinopterygii: Acipenseriformes: Acipenseridae) from aquaculture facilities in Poland, Germany and Italy. Acta Ichthyologica at Piscatoria, 49 (3), 257-264
9. Kowalski P.A., Szwagrzyk M., Kiełpińska J., Konior A., Kusy M. 2021. Numerical analysis of factors, pace and intensity of the corona virus (COVID-19) epidemic in Poland. Ecological Informatics (w druku)

**Dodatkowe informacje (np. baza socjalna, zaplecze aparaturowe, źródło finasowania badań, hobby pracownika i in.)[[1]](#footnote-1)**

-

1. nieobowiązkowe [↑](#footnote-ref-1)