# ZAKRES AKREDYTACJI LABORATORIUM BADAWCZEGO
## SCOPE OF ACCREDITATION FOR TESTING LABORATORY
## Nr/No AB 1205

**wydany przez / issued by**
**POLSKIE CENTRUM AKREDYTACJI**
**01-382 Warszawa, ul. Szczotkarska 42**

Wydanie/Issue 15 z/of 01.04.2021

| | |
|---|---|
| AB 1205 | Nazwa i adres / Name and address<br>**GŁÓWNY INSPEKTORAT OCHRONY ROŚLIN I NASIENNICTWA**<br>**ul. Jana Pawła II 11**<br>**00-828 Warszawa**<br>**CENTRALNE LABORATORIUM**<br>**ul. Żwirki i Wigury 73**<br>**87-100 Toruń** |
| **Kod identyfikacyjny / Identification code** *) | **Dziedzina i przedmiot badań / Field of testing and item:** |
| B/1, B/3, B/27, B/28, B/31 | Badania biologiczne i biochemiczne produktów rolnych, obiektów i materiałów biologicznych przeznaczonych do badań, drewna, wody, gleby / Biological and biochemical tests of agricultural products, biological items and materials for testing, wood, water, soil |
| K/1, K/3 | Badania mikrobiologiczne produktów rolnych, obiektów i materiałów biologicznych przeznaczonych do badań / Microbiological tests of agricultural products, biological items and materials for testing |
| C/22 | Badania chemiczne żywności / Chemical tests of food |

Wersja strony/Page version: A

*) Kod identyfikacyjny zgodnie z załącznikiem do dokumentu DAB-07 dostępnym na stronie internetowej www.pca.gov.pl / The identification code according to the Annex to document DAB-07, available at PCA website www.pca.gov.pl

**KIEROWNIK DZIAŁU AKREDYTACJI BADAŃ I CERTYFIKACJI ŻYWNOŚCI**

**HANNA TUGI**

**Niniejszy dokument jest załącznikiem do Certyfikatu Akredytacji Nr AB 1205 z dnia 11.07.2019 r.**
**Cykl akredytacji od 13.07.2018 r. do 12.07.2022 r.**
**Status akredytacji oraz aktualność zakresu akredytacji można potwierdzić na stronie internetowej PCA www.pca.gov.pl**

This document is an annex to accreditation certificate No AB 1205 of 11.07.2019
Accreditation cycle from 13.07.2018 to 12.07.2022
The status of accreditation and validity of the scope of accreditation can be confirmed at PCA website *www.pca.gov.pl*

| Referencyjne Laboratorium Fitosanitarne<br>Pracownia Bakteriologii | | |
|---|---|---|
| **Przedmiot badań/wyrób** | **Rodzaj działalności/badane cechy/ metoda** | **Dokumenty odniesienia** |
| **Rośliny, części roślin, ekstrakt z bulw ziemniaka, izolat** | Obecność bakterii Clavibacter sepedonicus (syn. Clavibacter michiganensis subsp. sepedonicus)<br>Test immunofluorescencji (IF)<br>Test hybrydyzacji fluorescencyjnej „in situ" (FISH)<br>Metoda hodowlana<br>Test biologiczny<br>Test patogeniczności | DK 2006/56/WE z dnia 12.06.2006 |
| | Obecność DNA bakterii Clavibacter sepedonicus (syn. Clavibacter michiganensis subsp. sepedonicus)<br>Metoda PCR/RFLP | |
| ***Izolat *)*** | ***Przynależność izolatu bakterii do gatunku Clavibacter sepedonicus (syn. Clavibacter michiganensis subsp. sepedonicus)***<br>***Metoda analizy kwasów tłuszczowych*** | ***PB/FB-02.00 wyd. 2 z dnia 31.05.2019*** |
| **Rośliny Solanaceae** | Obecność bakterii Clavibacter sepedonicus (syn. Clavibacter michiganensis subsp. sepedonicus) i Ralstonia solanacearum<br>Test immunofluorescencji (IF) | PB/FB-09.00 wyd. 2 z dnia 31.05.2019 |
| **Woda, ekstrakt z bulw ziemniaka, izolat** | Obecność bakterii Ralstonia solanacearum<br>Metoda hodowlana<br>Test immunofluorescencji (IF)<br>Test biologiczny<br>Test patogeniczności | DK 2006/63/WE z dnia 14.07.2006 |
| | Obecność DNA bakterii Ralstonia solanacearum<br>Metoda PCR/RFLP | |
| **Nasiona, ekstrakt, izolat** | Obecność bakterii Xanthomonas axonopodis pv. phaseoli (syn. Xanthomonas campestris pv. phaseoli)<br>Test immunofluorescencji (IF)<br>Metoda hodowlana | PB/FB-01.00 wyd. 2 z dnia 31.05.2019 |
| **Nasiona** | Obecność bakterii Pantoea stewartii subsp. stewartii (syn. Erwinia stewartii)<br>Test immunofluorescencji (IF) | PB/FB-06.00 wyd. 2 z dnia 31.05.2019 |
| | Obecność bakterii Xanthomonas spp. (Xanthomonas euvesicatoria, X. gardneri, X. perforans, X. vesicatoria)<br>Test immunofluorescencji (IF) | PB/FB-05.00 wyd. 2 z dnia 31.05.2019 |
| | Obecność bakterii Clavibacter michiganesis subsp. michiganesis<br>Metoda hodowlana | PB/FB-11.00 wyd. 2 z dnia 31.05.2019 |
| **Rośliny, części roślin, izolat, owady** | Obecność DNA bakterii Xylella fastidiosa<br>Metoda PCR<br>Metoda Real-time PCR | Protokół diagnostyczny EPPO PM7/24 (2), wrzesień 2016; Załącznik 3 Ekstrakcja DNA<br>Załącznik 4 Konwencjonalny PCR (Minsavage et al., 1994)<br>Załącznik 6 Real-time PCR (Harper et al., 2010; erratum 2013) |
| **Rośliny, części roślin** | Obecność bakterii Erwinia amylovora<br>Metoda immunoenzymatyczna DASI-ELISA | PB/FB-08.00 wyd. 2 z dnia 31.05.2019 |

*) Akredytacja zawieszona na wniosek podmiotu w części zakresu oznaczonego pogrubioną kursywą od 13.10.2020 r. do 12.04.2022 r.

Wersja strony: B

| Referencyjne Laboratorium Fitosanitarne<br>Pracownia Mykologii | | |
|---|---|---|
| **Przedmiot badań/wyrób** | **Rodzaj działalności/badane cechy/ metoda** | **Dokumenty odniesienia** |
| **Rośliny, części roślin, izolat** | Obecność grzyba Colletotrichum acutatum (teleomorfa Glomerella acutata)<br>Metoda mikroskopowa | PB/FM-03.00 wyd. 2 z dnia 31.05.2019 |
| | Obecność organizmu grzybopodobnego Phytophthora ramorum<br>Metoda pułapkowa<br>Metoda hodowlana<br>Metoda mikroskopowa | PB/FM-02.00 wyd.4 z dnia 31.05.2019 |
| **Rośliny, części roślin, woda, gleba, preparaty mikroskopowe** | Obecność organizmu grzybopodobnego Phytophthora fragariae (syn. Phytophthora fragariae var. fragariae)<br>Test Duncana | PB/FM-04.00 wyd. 2 z dnia 31.05.2019 |
| **Rośliny, części roślin, woda, gleba, izolat** | Obecność organizmu grzybopodobnego Phytophthora cactorum<br>Metoda pułapkowa<br>Metoda hodowlana<br>Metoda mikroskopowa | PB/FM-05.00 wyd. 3 z dnia 31.05.2019 |
| **Gleba, podłoże uprawowe, zawiesina zarodni w chlorku wapnia, preparaty mikroskopowe** | Obecność grzyba Synchytrium endobioticum<br>Metoda Jellema | PB/FM-01.00 wyd. 4 z dnia 31.05.2019 |
| **Rośliny, części roślin** | Obecność grzyba Diaporthe vaccinii<br>Metoda hodowlana<br>Metoda mikroskopowa | Protokół diagnostyczny EPPO PM 7/86(1), wrzesień 2008<br>(z wyłączeniem załączników 1 i 2) |

Wersja strony: A

| Referencyjne Laboratorium Fitosanitarne<br>Pracownia Wirusologii | | |
|---|---|---|
| **Przedmiot badań/wyrób** | **Rodzaj działalności/badane cechy/ metoda** | **Dokumenty odniesienia** |
| **Rośliny, części roślin** | Obecność wirusa Plum pox virus (PPV)<br>Metoda immunoenzymatyczna DAS-ELISA | PB/FW-02.00 wyd. 3 z dnia 31.05.2019 |
| | Obecność RNA wirusa Plum pox virus (PPV)<br>Metoda IC-RT-PCR | PB/FW-03.00 wyd. 3 z dnia 31.05.2019 |
| | Obecność DNA fitoplazm z grupy 16SrX<br>Metoda PCR/RFLP | PB/FW-01.00 wyd. 5 z dnia 31.05.2019 |
| | Obecność DNA fitoplazm<br>Metoda Real-time PCR | Protokół diagnostyczny EPPO PM 7/62 (2), luty 2017<br>Załącznik 1<br>Załącznik 2 |
| **Rośliny, części roślin, nasiona** | Obecność RNA Pospiviroid<br>Metoda One-step RT-PCR<br>Metoda Real-time RT-PCR | Protokół diagnostyczny ISPM 27, 2016 Załącznik 7; DP 7 „Potato spindle tuber viroid”<br>p. 3.3.2 (ekstrakcja kwasu nukleinowego wg EPPO PM 7/33(1), Załącznik 3, Załącznik 4)<br>p. 3.3.3.3 Konwencjonalny RT-PCR z użyciem primerów Verhoevena et al. (2004)<br>p. 3.3.4.1 RT-PCR Konwencjonalny RT-PCR z użyciem primerów Shamloul et al. (1997)<br>p. 3.3.4.2 Real-time RT-PCR z użyciem primerów Boonham et al. (2004) |

Wersja strony: A

| Referencyjne Laboratorium Fitosanitarne<br>Pracownia Nematologii Entomologii i Herbologii | | |
|---|---|---|
| **Przedmiot badań/wyrób** | **Rodzaj działalności/badane cechy/ metoda** | **Dokumenty odniesienia** |
| **Owady - postaci dorosłe** | Obecność owada Diabrotica virgifera<br>Metoda mikroskopowa | PB/FE-03.00 wyd. 2 z dnia 31.05.2019 |
| | Obecność owada Popillia japonica<br>Metoda mikroskopowa | PB/FE-04.00 wyd. 2 z dnia 31.05.2019 |
| **Gleba, podłoża uprawowe, cysty mątwików, osobniki młodociane, izolat DNA, preparaty mikroskopowe** | Obecność nicieni z rodzaju Globodera<br>Identyfikacja gatunków:<br>Globodera artemisiae<br>Globodera millefolii<br>Globodera pallida<br>Globodera rostochiensis<br>Metoda ekstrakcji<br>Metoda mikroskopowa | PB/FN-01.00 wyd. 4 z dnia 31.05.2019 |
| | Identyfikacja DNA:<br>Globodera pallida<br>Globodera rostochiensis<br>Metoda multiplex PCR | |
| **Drewno, produkty drzewne, nicienie, izolat DNA, preparaty mikroskopowe** | Obecność nicieni z rodzaju Bursaphelenchus, grupa „xylophilus”<br>Metoda ekstrakcji<br>Metoda mikroskopowa | PB/FN-05.00 wyd. 6 z dnia 31.05.2019 |
| | Identyfikacja DNA:<br>Bursaphelenchus xylophilus<br>Bursaphelenchus mucronatus<br>Metoda multiplex PCR | |
| **Gleba, nicienie, preparaty mikroskopowe** | Obecność nicieni z rodzajów Longidorus i Xiphinema<br>Metoda ekstrakcji<br>Metoda mikroskopowa | PB/FN-06.00 wyd. 2 z dnia 31.05.2019 |

Wersja strony: A

| Laboratorium Badania GMO | | |
|---|---|---|
| **Przedmiot badań/wyrób** | **Rodzaj działalności/badane cechy/ metoda** | **Dokumenty odniesienia** |
| **Materiał roślinny** | Obecność modyfikacji genetycznych:<br>- elementy skriningowe:<br>promotor 35S (CaMV P35S),<br>terminator Tnos,<br>promotor 35S (FMV P35S)<br>promotor nos (Pnos)<br>gen pat,<br>gen bar lub barnase,<br>gen epsps, szczep CP4,<br>gen gox,<br>gen nptII,<br>konstrukt: CaMV P35S / gen pat<br>- CaMV,<br>- kukurydza:<br>Bt176, Bt11, CBH351, GA21, MON810, MON863, NK603, T25, TC1507,<br>- rzepak:<br>GT73<br>- soja:<br>GTS 40-3-2 (MON40-3-2)<br>Zakres: od 0,1%<br>Metoda: PCR | PB/GM-01.00 wyd. 4 z dnia 31.05.2019,<br>PB/GM-01.01 wyd. 4 z dnia 31.05.2019,<br>PB/GM-01.02 wyd. 4 z dnia 31.05.2019,<br>PB/GM-01.03 wyd. 4 z dnia 31.05.2019 |
| | Obecność modyfikacji genetycznych:<br>- elementy skriningowe:<br>promotor 35S (CaMV P35S),<br>terminator Tnos,<br>konstrukt CTP2-CP4epsps,<br>konstrukt: CaMV P35S / gen pat<br>gen bar,<br>gen referencyjny rzepaku<br>gen referencyjny soi (lektyna)<br>gen cry1Ab/ac<br>promotor nos (Pnos)<br>konstrukt P-nos/nptII<br>- kukurydza:<br>Bt11, DAS59122, GA21, MON810, MON863, NK603, MIR604, TC1507, T25, 3272, 98140, MON88017, MON87460, MON89034, DAS-40278-9, MIR162, MON87427<br>- soja<br>MON87701, DP-305423, MON89788<br>Zakres: od 0,1%<br>Metoda: Real-time PCR | PB/GM-01.00 wyd. 4 z dnia 31.05.2019,<br>PB/GM-01.01 wyd. 4 z dnia 31.05.2019,<br>PB/GM-01.02 wyd. 4 z dnia 31.05.2019,<br>PB/GM-01.04 wyd. 4 z dnia 31.05.2019 |
| | Zawartość modyfikacji genetycznych:<br>- kukurydza:<br>Bt11, DAS59122, GA21, MON810, MON863, NK603, MIR604, TC1507, T25, 3272, 98140<br>Zakres: od 0,1%<br>Metoda: Real-time PCR | PB/GM-01.00 wyd. 4 z dnia 31.05.2019,<br>PB/GM-01.01 wyd. 4 z dnia 31.05.2019,<br>PB/GM-01.02 wyd. 4 z dnia 31.05.2019,<br>PB/GM-01.04 wyd. 4 z dnia 31.05.2019 |

Wersja strony: A

| Laboratorium Badania Pozostałości Środków Ochrony Roślin | | |
|---|---|---|
| **Przedmiot badań/wyrób** | **Rodzaj działalności/badane cechy/ metoda** | **Dokumenty odniesienia** |
| **Żywność pochodzenia roślinnego**<br>**Owoce i warzywa o wysokiej zawartości wody**<br>**Owoce o wysokiej zawartości kwasów i wody**<br>**Żywność pochodzenia roślinnego o wysokiej zawartości skrobi i/lub białka oraz o niskiej zawartości wody i tłuszczu** | Zawartość pozostałości pestycydów z grupy ditiokarbaminianów<br>Zakres:<br>(0,03-2,0) mg/kg<br><br>Metoda spektrofotometryczna UV | PN-EN 12396-3:2002 |

| **Przedmiot badań/wyrób** | **Rodzaj działalności/badane cechy/ metoda** | **Dokumenty odniesienia** |
|---|---|---|
| **Elastyczny zakres akredytacji** | | |
| **Żywność pochodzenia roślinnego**[1)] | Zawartość pozostałości pestycydów[2), 3)]<br>Metoda wysokosprawnej chromatografii cieczowej z detekcją tandemową spektrometrią mas (HPLC-MS/MS) | PN-EN 15662[4)] |
| **Żywność pochodzenia roślinnego**[1)] | Zawartość pozostałości pestycydów[2), 3)]<br>Metoda chromatografii gazowej z detekcją tandemową spektrometrią mas (GC-MS/MS) | PN-EN 15662[4)] |
| **Żywność pochodzenia roślinnego, materiał roślinny**[1)] | Zawartość pozostałości pestycydów[2), 3)]<br>Metoda chromatografii gazowej z detekcją wychwytu elektronów i azotowo - fosforową (GC-ECD/NPD) | PB/PP-01.00[5)] |

1) Dodanie przedmiotu badań w ramach grupy przedmiotów badań

2) Dodanie badanej cechy w ramach przedmiotu / grupy przedmiotów badań i techniki badawczej

3) Zmiana zakresu pomiarowego metody badawczej

4) Stosowanie zaktualizowanych metod znormalizowanych opisanych w: normach

5) Stosowanie zaktualizowanych metod opisanych w procedurach opracowanych przez laboratorium

Wykaz badań prowadzonych w ramach elastycznego zakresu akredytacji jest publicznie udostępniany przez akredytowany podmiot

Wersja strony: A

# Wykaz zmian
# Zakresu Akredytacji Nr AB 1205

**Status zmian:**

| Numer strony | Aktualna wersja strony | Zastępuje wersję strony | Data zmiany |
|---|---|---|---|
| **2/8** | **B** | **A** | **05.10.2021 r.** |

**Zatwierdzam status zmian**

**KIEROWNIK DZIAŁU AKREDYTACJI BADAŃ I CERTYFIKACJI ŻYWNOŚCI**

HOLOGRAM
HOLOGRAM

HOLOGRAM
HOLOGRAM

**HANNA TUGI**
dnia: 05.10.2021 r.