


**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 21 z/of 30.06.2023

|  |   |
|--|---|
| <br>AB 1205 | Nazwa i adres / Name and address<br><br><b>GŁÓWNY INSPEKTORAT OCHRONY ROŚLIN I NASIENICTWA</b><br><br>ul. Jana Pawła II 11<br><br>00-828 Warszawa<br><br><b>CENTRALNE LABORATORIUM</b><br><br>ul. Żwirki i Wigury 73<br><br>87-100 Toruń                          |
| <b>Kod identyfikacyjny / Identification code <sup>1)</sup></b>                               | <b>Dziedzina i przedmiot badań / Field of testing and item:</b>   |
| B/1, B/3, B/27, B/28,<br>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/3, C/22  | Badania chemiczne obiektów i materiałów przeznaczonych do badań, żywności / Chemical tests of biological items and materials for testing, food  |

Wersja strony/Page version: A

<sup>1)</sup> Kod identyfikacyjny zgodnie z załącznikiem do dokumentu DAB-07 dostępnym na stronie internetowej [www.pca.gov.pl](http://www.pca.gov.pl) /  
The identification code according to the Annex to document DAB-07, available at PCA website [www.pca.gov.pl](http://www.pca.gov.pl)

**KIEROWNIK  
BIURA DS. AKREDYTACJI**

**TADEUSZ MATRAS**

Niniejszy dokument jest załącznikiem do Certyfikatu Akredytacji Nr AB 1205 z dnia 11.07.2019 r.  
Cykl akredytacji od 27.06.2022 r. do 12.07.2026 r.  
Status akredytacji oraz aktualność zakresu akredytacji można potwierdzić na stronie internetowej PCA [www.pca.gov.pl](http://www.pca.gov.pl)

This document is an annex to accreditation certificate No AB 1205 of 11.07.2019  
Accreditation cycle from 27.06.2022 to 12.07.2026  
The status of accreditation and validity of the scope of accreditation can be confirmed at PCA website [www.pca.gov.pl](http://www.pca.gov.pl)

| Referencyjne Laboratorium Fitosanitarne<br>Pracownia Bakteriologii, Pracownia Biologii Molekularnej   |   |  |
|---|---|--|
| Przedmiot badań/wyrób   | Rodzaj działalności/badane cechy/<br>metoda   | Dokumenty odniesienia  |
| Rośliny z rodziny<br>psiankowatych (Solanaceae)   | Obecność bakterii <i>Clavibacter sepedonicus</i><br><br>Test immunofluorescencji (IF)<br>Test hybrydyzacji fluorescencyjnej (FISH)<br>Metoda hodowlana<br>Test biologiczny<br>Test patogeniczności  | Protokół diagnostyczny EPPO<br>PM 7/59 (2), marzec 2021<br>Protokół diagnostyczny EPPO<br>PM 7/97 (1), wrzesień 2009   |
|   | Obecność DNA bakterii <i>Clavibacter sepedonicus</i><br>Metoda PCR<br>Metoda PCR/RFLP   | Protokół diagnostyczny EPPO<br>PM 7/59 (2), marzec 2021<br>Wytoczne GIORiN CL.702.16.2022.1<br>z dnia 29.08.2022 r.    |
| Izolat  | Przynależność izolatu bakterii do gatunku<br><i>Clavibacter sepedonicus</i><br>Metoda analizy kwasów tłuszczowych   | PB/FB-02.00 wyd. 3 z dnia 01.12.2021   |
| Rośliny z rodziny:<br>psiankowatych (Solanaceae),<br>dyniowatych (Cucurbitaceae)<br>imbirowatych (Zingiberaceae),<br>astrowatych (Asteraceae)<br>oraz z rodzajów:<br>Begonia ( <i>Begonia</i> )<br>Pelargonium ( <i>Pelargonium</i> )<br>Anturium ( <i>Anthurium</i> )<br>Helikonia ( <i>Heliconia</i> )<br>Morwa ( <i>Morus</i> ),<br>woda | Obecność bakterii<br><i>Ralstonia solanacearum</i> ,<br><i>R. pseudosolanacearum</i> , <i>R. syzygii</i><br>(kompleks gatunków <i>Ralstonia solanacearum</i> )<br><br>Metoda hodowlana<br>Test immunofluorescencji (IF)<br>Test biologiczny<br>Test patogeniczności | Protokół diagnostyczny EPPO<br>PM 7/21 (3), grudzień 2021<br>Protokół diagnostyczny EPPO<br>PM 7/97 (1), wrzesień 2009 |
|   | Obecność DNA bakterii <i>Ralstonia solanacearum</i><br>Metoda PCR   | Protokół diagnostyczny EPPO<br>PM 7/21 (3), grudzień 2021  |
| Rośliny fasoli ( <i>Phaseolus vulgaris</i> ) (w tym nasiona)  | Obecność bakterii <i>Xanthomonas axonopodis</i> pv. <i>phaseoli</i><br>Test immunofluorescencji (IF)<br>Metoda hodowlana  | PB/FB-01.00 wyd. 3 z dnia 01.12.2021   |
| Rośliny z rodziny różowatych<br>(Rosaceae)  | Obecność bakterii <i>Erwinia amylovora</i><br>Metoda DASI-ELISA   | PB/FB-08.00 wyd. 3 z dnia 01.12.2021   |

Wersja strony: A

| Przedmiot badań/wyrób   | Rodzaj działalności/badane cechy/metoda                                 | Dokumenty odniesienia  |
|---|---|--|
| <b>Elastyczny zakres akredytacji</b>                                      |   |  |
| <b>Rośliny<sup>1)</sup></b>   | Obecność bakterii <sup>2)</sup><br>Test IF                              | Protokoły diagnostyczne EPPO (z serii PM 7) <sup>3)</sup><br>Dokumenty badawcze EURL <sup>3)</sup><br>Protokoły diagnostyczne i instrukcje techniczne GIORiN <sup>3)</sup> |
| <b>Rośliny<sup>1)</sup></b>   | Obecność bakterii <sup>2)</sup><br>Metoda hodowlana                     | Protokoły diagnostyczne EPPO (z serii PM 7) <sup>3)</sup><br>Dokumenty badawcze EURL <sup>3)</sup><br>Protokoły diagnostyczne i instrukcje techniczne GIORiN <sup>3)</sup> |
| <b>Rośliny<sup>1)</sup></b>   | Obecność DNA bakterii <sup>2)</sup><br>Metoda PCR                       | Protokoły diagnostyczne EPPO (z serii PM 7) <sup>3)</sup><br>Dokumenty badawcze EURL <sup>3)</sup><br>Protokoły diagnostyczne i instrukcje techniczne GIORiN <sup>3)</sup> |
| <b>Rośliny<sup>1)</sup>, owad</b>   | Obecność DNA bakterii <sup>2)</sup><br>Metoda Real-time PCR             | Protokoły diagnostyczne EPPO (z serii PM 7) <sup>3)</sup><br>Dokumenty badawcze EURL <sup>3)</sup><br>Protokoły diagnostyczne i instrukcje techniczne GIORiN <sup>3)</sup> |
| <b>Rośliny: drzewa i krzewy (ozdobne, owocowe, leśne), rośliny zielne</b> | Obecność DNA bakterii <i>Xylella fastidiosa</i><br>Metoda PCR           | Protokoły diagnostyczne EPPO (z serii PM 7) <sup>3)</sup><br>Dokumenty badawcze EURL <sup>3)</sup><br>Protokoły diagnostyczne i instrukcje techniczne GIORiN <sup>3)</sup> |
|   | Obecność DNA bakterii <i>Xylella fastidiosa</i><br>Metoda Real-time PCR |  |

**Dopuszcza się:**

- 1) Dodanie przedmiotu badań w ramach grupy przedmiotów.
- 2) Dodanie badanej cechy w ramach przedmiotu/grupy przedmiotów badań i metody (techniki badawczej).
- 3) Stosowanie zaktualizowanych i wdrażanie nowych metod opisanych w: protokołach diagnostycznych EPPO, dokumentach badawczych EURL, protokołach diagnostycznych i instrukcjach technicznych PIORiN i GIORiN.

Wersja strony: A

| <b>Referencyjne Laboratorium Fitosanitarne<br/>Pracownia Mykologii, Pracownia Biologii Molekularnej</b> |  |  |
|---|--|--|
| <b>Przedmiot badań/wyrób</b>  | <b>Rodzaj działalności/badane cechy/<br/>metoda</b>  | <b>Dokumenty odniesienia</b>   |
| <b>Gleba, podłoże uprawowe</b>  | Obecność grzyba <i>Synchytrium endobioticum</i><br>Metoda przesiewania   | Protokół diagnostyczny GIORiN nr 8 wyd. 1 z dnia 24.08.2022 z wyłączeniem pkt. 3.5 |
| <b>Rośliny (nasiona) zbóż i traw, produkty roślinne (ziarno) zbóż</b>                                   | Obecność i identyfikacja grzyba <i>Tilletia indica</i><br>Metoda mikroskopowa  | Protokół diagnostyczny EPPO PM 7/29 (3), listopad 2017                             |
|   | Identyfikacja grzybów <i>Tilletia controversa</i> , <i>Tilletia caries</i><br>Metoda obmywania i odwirowywania<br>Metoda mikroskopowa<br>Metoda epifluorescencji | Protokół diagnostyczny GIORiN nr 7 wyd. 1 z dnia 24.08.2022                        |

| <b>Przedmiot badań/wyrób</b>                               | <b>Rodzaj działalności/badane cechy/<br/>metoda</b>                                     | <b>Dokumenty odniesienia</b>   |
|--|---|--|
| <b>Elastyczny zakres akredytacji</b>                       |   |  |
| <b>Rośliny<sup>1)</sup></b>                                | Obecność DNA grzybów i łęgniowców <sup>2)</sup><br><br>Metoda Real-time PCR             | Protokoły diagnostyczne EPPO (z serii PM 7) <sup>3)</sup><br>Dokumenty badawcze EURL <sup>3)</sup><br>Protokoły diagnostyczne i instrukcje techniczne PIORiN i GIORiN <sup>3)</sup>  |
| <b>Rośliny<sup>1)</sup>, woda, gleba, podłoże uprawowe</b> | Obecność łęgniowców z rodzaju <i>Phytophthora</i> <sup>2)</sup><br><br>Test Duncana     | Protokoły diagnostyczne EPPO (z serii PM 7) <sup>3)</sup><br>Dokumenty badawcze EURL <sup>3)</sup><br>Protokoły diagnostyczne i instrukcje techniczne PIORiN i GIORiN <sup>3)</sup><br>Procedury opracowane przez laboratorium <sup>3)</sup> |
|  | Obecność łęgniowców z rodzaju <i>Phytophthora</i> <sup>2)</sup><br><br>Metoda pułapkowa |  |
| <b>Rośliny<sup>1)</sup>, woda, gleba, podłoże uprawowe</b> | Obecność grzybów i łęgniowców <sup>2)</sup><br><br>Metoda hodowlana                     | Protokoły diagnostyczne EPPO (z serii PM 7) <sup>3)</sup><br>Dokumenty badawcze EURL <sup>3)</sup><br>Protokoły diagnostyczne i instrukcje techniczne PIORiN i GIORiN <sup>3)</sup><br>Procedury opracowane przez laboratorium <sup>3)</sup> |
|  | Obecność grzybów i łęgniowców <sup>2)</sup><br><br>Metoda mikroskopowa                  |  |

**Granice elastyczności:**

- 1) Dodanie przedmiotu badań w ramach grupy przedmiotów.
- 2) Dodanie badanej cechy w ramach przedmiotu/grupy przedmiotów badań i metody (techniki badawczej).
- 3) Stosowanie zaktualizowanych i wdrażanie nowych metod opisanych w: protokołach diagnostycznych EPPO, dokumentach badawczych EURL, protokołach diagnostycznych i instrukcjach technicznych PIORiN i GIORiN, procedurach opracowanych przez laboratorium.

Wersja strony: A

| Referencyjne Laboratorium Fitosanitarne<br>Pracownia Wirusologii, Pracownia Biologii Molekularnej |  |  |
|---|--|--|
| Przedmiot badań/wyrób   | Rodzaj działalności/badane cechy/<br>metoda                  | Dokumenty odniesienia                              |
| Rośliny z rodzaju Prunus  | Obecność RNA wirusa Plum pox virus (PPV)<br>Metoda IC-RT-PCR | Protokół diagnostyczny EPPO PM 7/32, wrzesień 2003 |

| Przedmiot badań/wyrób                | Rodzaj działalności/badane cechy/<br>metoda   | Dokumenty odniesienia   |
|--------------------------------------|---|---|
| <b>Elastyczny zakres akredytacji</b> |   |   |
| Rośliny <sup>1)</sup>                | Obecność wirusów <sup>2)</sup><br>Metoda ELISA  | Przepisy prawa <sup>3)</sup><br>Protokoły diagnostyczne IPPC (z serii ISPM 27) <sup>3)</sup><br>Protokoły diagnostyczne EPPO (z serii PM 7) <sup>3)</sup><br>Dokumenty badawcze EURL <sup>3)</sup><br>Protokoły diagnostyczne i instrukcje techniczne GIORiN <sup>3)</sup><br>Procedury opracowane przez laboratorium <sup>3)</sup> |
| Rośliny <sup>1)</sup>                | Obecność DNA fitoplazm i wirusów <sup>2)</sup><br>Metoda PCR/RFLP                             |   |
|                                      | Obecność DNA fitoplazm i wirusów <sup>2)</sup><br>Metoda Nested PCR<br>Metoda Nested PCR/RFLP |   |
|                                      | Obecność DNA fitoplazm i wirusów <sup>2)</sup><br>Metoda Real-time PCR                        |   |
|                                      | Obecność RNA wirusów i wiroidów <sup>2)</sup><br>Metoda One-step RT-PCR                       |   |
|                                      | Obecność RNA wirusów i wiroidów <sup>2)</sup><br>Metoda Real-time RT-PCR                      |   |

**Granice elastyczności:**

- 1) Dodanie przedmiotu badań w ramach grupy przedmiotów.
- 2) Dodanie badanej cechy w ramach przedmiotu/grupy przedmiotów badań i metody (techniki badawczej).
- 3) Stosowanie zaktualizowanych i wdrażanie nowych metod opisanych w: przepisach prawa, protokołach diagnostycznych IPPC, protokołach diagnostycznych EPPO, dokumentach badawczych EURL, protokołach diagnostycznych i instrukcjach technicznych GIORiN, procedurach opracowanych przez laboratorium.

Wersja strony: A

| <b>Referencyjne Laboratorium Fitosanitarne</b><br><b>Pracownia Nematologii Entomologii i Herbologii, Pracownia Biologii Molekularnej</b> |   |  |
|--|---|--|
| <b>Przedmiot badań/wyrób</b>   | <b>Rodzaj działalności/badane cechy/metoda</b>  | <b>Dokumenty odniesienia</b>   |
| <b>Gleba, podłoże uprawowe</b>   | Obecność cyst nicieni<br>Metoda ekstrakcji z zastosowaniem automatycznego ekstraktora cyst  | Protokół diagnostyczny EPPO PM 7/119 (1), wrzesień 2013, p. 4.4<br><br>Instrukcja techniczna GIORiN nr 1 wyd. 1 z 07.09.2022   |
|  | Identyfikacja nicieni<br>Globodera pallida<br>Globodera rostochiensis<br><br>Metoda mikroskopowa  | Protokół diagnostyczny EPPO PM 7/40 (5), październik 2021  |
|  | Obecność DNA nicieni<br>Globodera pallida<br>Globodera rostochiensis<br>Metoda multiplex PCR  | Protokół diagnostyczny EPPO PM 7/40 (5), październik 2021, Zał. 2 i 6<br><br>Wytyczne GIORiN CL.702.7.2023.1 z dnia 30.03.2023   |
| <b>Produkty roślinne (drewno)</b>  | Obecność i identyfikacja nicieni z rodzaju Bursaphelenchus, grupa „xylophilus”<br>Metoda ekstrakcji nicieni z drewna<br>Metoda mikroskopowa         | Protokół diagnostyczny ISPM 27 DP 10, 2016, p. 3.4, 4  |
|  | Obecność DNA<br>Bursaphelenchus xylophilus<br>Bursaphelenchus mucronatus<br>Metoda PCR  | EURL - B. xylophilus -Identification (BXI) Version 01, February 2023, p. 6.1.2, 6.2.3, 6.3<br><br>Wytyczne GIORiN CL CL.702.8.2023.1 z dnia 30.03.2023 r.  |
| <b>Gleba, podłoże uprawowe</b>   | Obecność i identyfikacja nicieni z rodzajów Longidorus i Xiphinema<br>Metoda ekstrakcji z zastosowaniem aparatu Oostenbrinka<br>Metoda mikroskopowa | Protokół diagnostyczny EPPO PM 7/119 (1), wrzesień 2013, p.3.4<br><br>Protokół diagnostyczny EPPO PM 7/145 (1), październik 2020 p. 3.2, p. 4.1.1<br><br>Protokół diagnostyczny ISPM 27 DP 11, 2016 p. 3, p. 4.2 |
| <b>Rośliny (nasiona), produkty roślinne sypkie</b>   | Obecność owadów<br>Metoda przesiewania i przeglądania<br>Metoda makroskopowa  | Protokół diagnostyczny GIORiN nr 1 wyd. 1 z dnia 24.08.2022, z wyłączeniem punktów 8.8 – 8.10  |

Wersja strony: A

| Przedmiot badań/wyrób  | Rodzaj działalności/badane cechy/<br>metoda  | Dokumenty odniesienia  |
|--|--|--|
| <b>Rośliny ziemniaka (<i>Solanum tuberosum</i>) – bulwy,<br/>Rośliny zielne - korzenie</b> | Obecność samic nicieni z rodzaju<br>Meloidogyne<br>Metoda enzymatyczna   | EURL – MeloExtraction Version 01,<br>August/ 2020: p. 4.5.1.1 – 4.5.1.4 4) –<br>8);<br>EURL – Meloidentification Version 02,<br>October/ 2020: p. 4.3.1 – 4.3.3. |
| <b>Gleba, podłoże uprawowe</b>   | Obecność larw nicieni z rodzaju<br>Meloidogyne<br><br>Metoda ekstrakcji z zastosowaniem<br>aparatu Oostenbrinka  | EURL – MeloExtraction Version 01,<br>August/ 2020: p. 4.4.1 – 4.4.4., 5.1<br>EURL – Meloidentification Version 02,<br>October/ 2020: p. 4.3.1 – 4.3.3.           |
| <b>Nicienie</b>  | Obecność DNA nicieni<br>Meloidogyne fallax<br>Meloidogyne chitwoodi<br>Meloidogyne hapla<br>Metoda multiplex PCR | EURL – Meloidentification Version 02,<br>October/ 2020<br>p. 4.4.2.2, 4.4.3<br><br>Wytyczne GIORiN CL.702.10.2023.1<br>z dnia 30.03.2023                         |
| <b>Rośliny, gleba, podłoże uprawowe</b>  | Obecność nicieni<br>Metoda Baermanna   | Protokół diagnostyczny EPPO<br>PM 7/119 (1), wrzesień 2013, p. 2.2   |
|  | Identyfikacja <i>Ditylenchus destructor</i> ,<br><i>Ditylenchus dipsaci</i><br>Metoda mikroskopowa               | Protokół diagnostyczny ISPM 27<br>DP 8, 2016, p. 4.1   |
|  | Identyfikacja <i>Aphelenchoides</i> spp.<br>Metoda mikroskopowa  | Protokół diagnostyczny ISPM 27<br>DP 17, 2016, p. 4.1.2 i 4.1.3  |
|  | Obecność DNA nicieni<br><i>Ditylenchus dipsaci</i><br><i>Ditylenchus destructor</i><br>Metoda multiplex PCR      | Protokół diagnostyczny EPPO<br>PM 7/87 (2), kwiecień 2017<br>Załącz. 3<br><br>Wytyczne GIORiN CL.702.9.2023.1<br>z dnia 30.03.2023                               |

Wersja strony: A

| Przedmiot badań/wyrób                | Rodzaj działalności/badane cechy/ metoda                 | Dokumenty odniesienia   |
|--------------------------------------|--|---|
| <b>Elastyczny zakres akredytacji</b> |  |   |
| Owady <sup>1)</sup>                  | Identyfikacja owada <sup>2)</sup><br>Metoda mikroskopowa | Protokoły diagnostyczne IPPC (z serii ISPM 27) <sup>3)</sup><br>Protokoły diagnostyczne EPPO (z serii PM 7) <sup>3)</sup><br>Dokumenty badawcze EURL <sup>3)</sup><br>Protokoły diagnostyczne i instrukcje techniczne PIORiN i GIORiN <sup>3)</sup> |

**Granice elastyczności:**

- 1) Dodanie przedmiotu badań w ramach grupy przedmiotów.
- 2) Dodanie badanej cechy w ramach przedmiotu/grupy przedmiotów badań i metody (techniki badawczej).
- 3) Stosowanie zaktualizowanych i wdrażanie nowych metod opisanych w: protokołach diagnostycznych IPPC, protokołach diagnostycznych EPPO, dokumentach badawczych EURL, protokołach diagnostycznych i instrukcjach technicznych PIORiN i GIORiN.



| <b>Laboratorium Badania GMO</b>   |  |  |
|---|--|--|
| <b>Przedmiot badań/wyrób</b>  | <b>Rodzaj działalności/badane cechy/metoda</b>   | <b>Dokumenty odniesienia</b>   |
| <b>Rośliny uprawne (liście), w tym: kukurydza, soja, rzepak, ziemniak</b><br><br><b>Materiał siewny (nasiona), w tym: kukurydza, soja, rzepak, gorczyca</b> | Obecność modyfikacji genetycznych:<br>- elementy skryningowe:<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,<br>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. 5 z dnia 01.12.2021<br>PB/GM-01.01 wyd. 5 z dnia 01.12.2021<br>PB/GM-01.02 wyd. 5 z dnia 01.12.2021<br>PB/GM-01.03 wyd. 5 z dnia 01.12.2021 |
| <b>Rośliny uprawne (liście), w tym: kukurydza, soja, rzepak, ziemniak</b><br><br><b>Materiał siewny (nasiona), w tym: kukurydza, soja, rzepak, gorczyca</b> | Zawartość modyfikacji genetycznych:<br>- kukurydza:<br>Bt11, DAS59122, GA21, MON810,<br>MON863, NK603, MIR604, TC1507, T25,<br>3272, 98140<br>Zakres: od 0,1%<br>Metoda: Real-time PCR   | PB/GM-01.00 wyd. 5 z dnia 01.12.2021<br>PB/GM-01.01 wyd. 5 z dnia 01.12.2021<br>PB/GM-01.02 wyd. 5 z dnia 01.12.2021<br>PB/GM-01.04 wyd. 5 z dnia 01.12.2021 |

| <b>Przedmiot badań/wyrób</b>           | <b>Rodzaj działalności/badane cechy/metoda</b>   | <b>Dokumenty odniesienia</b> |
|--|--|------------------------------|
| <b>Elastyczny zakres akredytacji</b>   |  |                              |
| <b>Materiał roślinny <sup>1)</sup></b> | Obecność modyfikacji genetycznych <sup>2)</sup><br>analiza jakościowa<br>zakres: od 0,1%<br>Metoda Real-time PCR | PB/GM-01.00 <sup>3)</sup>    |

**Granice elastyczności:**

- 1) Dodanie przedmiotu badań w ramach grupy przedmiotów.
- 2) Dodanie badanej cechy w ramach przedmiotu/grupy przedmiotów badań i metody (techniki badawczej).
- 3) Stosowanie zaktualizowanej metody opisanej w procedurze opracowanej przez laboratorium.

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     |
|---|---|---------------------------|
| <b>Elastyczny zakres akredytacji</b>                            |   |                           |
| Żywność pochodzenia roślinnego <sup>1)</sup>                    | Zawartość pozostałości pestycydów <sup>2), 3)</sup><br>Metoda wysokosprawnej chromatografii cieczowej z detekcją tandemową spektrometrią mas (HPLC-MS/MS) | PN-EN 15662 <sup>4)</sup> |
| Żywność pochodzenia roślinnego <sup>1)</sup>                    | Zawartość pozostałości pestycydów <sup>2), 3)</sup><br>Metoda chromatografii gazowej z detekcją tandemową spektrometrią mas (GC-MS/MS)                    | PN-EN 15662 <sup>4)</sup> |
| Żywność pochodzenia roślinnego, materiał roślinny <sup>1)</sup> | Zawartość pozostałości pestycydów <sup>2), 3)</sup><br>Metoda chromatografii gazowej z detekcją wychwytu elektronów i azotowo - fosforową (GC-ECD/NPD)    | PB/PP-01.00 <sup>5)</sup> |

#### Granice elastyczności:

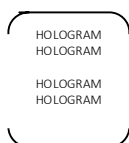
- 1) Dodanie przedmiotu badań w ramach grupy przedmiotów badań
- 2) Dodanie badanej cechy w ramach przedmiotu / grupy przedmiotów badań i techniki badawczej
- 3) Zmiana zakresu pomiarowego metody badawczej
- 4) Stosowanie zaktualizowanych metod znormalizowanych opisanych w normach
- 5) Stosowanie zaktualizowanych 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: wersja pierwotna A



Zatwierdzam status zmian  
KIEROWNIK DZIAŁU AKREDYTACJI  
BADAŃ I CERTYFIKACJI ŻYWNOŚCI

**HANNA TUGI**  
dnia: 30.06.2023 r.