

# ZAKRES AKREDYTACJI LABORATORIUM BADAWCZEGO Nr AB 1205

wydany przez  
**POLSKIE CENTRUM AKREDYTACJI**  
01-382 Warszawa ul. Szczotkarska 42

Wydanie nr 10, Data wydania: 18 kwietnia 2018 r.

 <p>AB 1205</p>	<p>Nazwa i adres</p> <p><b>GŁÓWNY INSPEKTORAT OCHRONY ROŚLIN I NASIENICTWA</b></p> <p>ul. Jana Pawła II 11 00-828 Warszawa</p> <p><b>CENTRALNE LABORATORIUM</b></p> <p>ul. Żwirki i Wigury 73 87-100 Toruń</p>
<p>Kod identyfikacji dziedziny/przedmiotu badań</p>	<p>Dziedzina/przedmiot badań:</p>
<p>B/1; B/3; B/9 K/1, K/3 C/3; C/22</p>	<p>Badania biologiczne i biochemiczne produktów rolnych, obiektów i materiałów przeznaczonych do badań, wody, gleby Badania mikrobiologiczne produktów rolnych, obiektów i materiałów przeznaczonych do badań Badania chemiczne obiektów i materiałów przeznaczonych do badań, żywności</p>

Wersja strony: A

**DYREKTOR**

**LUCYNA OLBORSKA**

Niniejszy dokument jest załącznikiem do Certyfikatu Akredytacji Nr AB 1205 z dnia 18.04.2018 r.  
Status akredytacji oraz aktualność zakresu akredytacji można potwierdzić na stronie internetowej PCA [www.pca.gov.pl](http://www.pca.gov.pl)

<b>Pracownia Diagnostyki Fitosanitarnej (PDF) Sekcja Bakteriologii</b>		
<b>Przedmiot badań/wyrób</b>	<b>Rodzaj działalności/badane cechy/ metoda</b>	<b>Dokumenty odniesienia</b>
<b>Ekstrakt z bulw ziemniaka, izolat</b>	Obecność bakterii <i>Clavibacter michiganensis</i> subsp. <i>sepedonicus</i> Test immunofluorescencji (IF) Test hybrydyzacji fluoroscencyjnej „in situ” (FISH)	DK 2006/56/WE z dnia 12.06.2006 część 4 Test IF str. 12 część 9 p. 9.2 Test IF str. 24 część 5 Test FISH str. 15 część 9 p. 9.4 Test FISH str. 24
<b>Rośliny, części roślin, izolat, ekstrakt</b>	Obecność DNA bakterii <i>Clavibacter michiganensis</i> ssp. <i>sepedonicus</i> Metoda PCR/RFLP	DK 2006/56/WE z dnia 12.06.2006 Załącznik I p.6 str. 17; p.9.3 str. 24 Dodatek 6 str. 31
<b>Izolat</b>	Przynależność izolatu bakterii do gatunku <i>Clavibacter michiganensis</i> subsp. <i>sepedonicus</i> Metoda analizy kwasów tłuszczowych	PB/FB-02.00 wyd. 1 z dnia 01.02.2012
<b>Rośliny Solanaceae</b>	Obecność bakterii <i>Clavibacter michiganensis</i> subsp. <i>sepedonicus</i> i <i>Ralstonia solanacearum</i> Test immunofluorescencji (IF)	PB/FB-09.00 wyd. 1 z dnia 01.02.2012
<b>Woda, ekstrakt z bulw ziemniaka, izolat</b>	Obecność bakterii <i>Ralstonia solanacearum</i> Metoda hodowlana Test immunofluorescencji (IF)	DK 2006/63/WE z dnia 14.07.2006 Sekcja IV p. 2.1 str. 55 Sekcja VIA, p. 4, ppkt. 4.1 Izolacja na podłoże selektywne str. 60 Sekcja VIA p. 5 Test IF str. 61 Sekcja VIB, p. 2 Test IF str. 72
<b>Ekstrakt z bulw ziemniaka, izolat</b>	Obecność DNA bakterii <i>Ralstonia solanacearum</i> Metoda PCR/RFLP	DK 2006/63/WE z dnia 14.07.2006 Sekcja VIA p. 6a str. 64 Sekcja VIB p. 4 str. 73, p. 7.3 str. 74
<b>Nasiona, ekstrakt, izolat</b>	Obecność bakterii <i>Xanthomonas campestris</i> (axonopodis) pv. <i>phaseoli</i> Test immunofluorescencji (IF) Metoda hodowlana	PB/FB-01.00 wyd. 1 z dnia 14.11.2011
<b>Nasiona</b>	Obecność bakterii <i>Erwinia stewartii</i> ( <i>Pantoea stewartii</i> subsp. <i>stewartii</i> ) Test immunofluorescencji (IF)	PB/FB-06.00 wyd. 1 z dnia 01.02.2012
	Obecność bakterii <i>Xanthomonas campestris</i> pv. <i>vesicatoria</i> ( <i>X. vesicatoria</i> ) Test immunofluorescencji (IF)	PB/FB-05.00 wyd. 1 z dnia 01.02.2012
<b>Nasiona</b>	Obecność bakterii <i>Clavibacter michiganensis</i> ssp. <i>michiganensis</i> Metoda hodowlana	PB/FB-11.00 wyd. 1 z dnia 6.02.2015
<b>Rośliny, części roślin, izolat, owady</b>	Obecność DNA bakterii <i>Xylella fastidiosa</i> Metoda PCR Metoda Real-time PCR	Protokół diagnostyczny EPPO PM7/24 (2), wrzesień 2016; Załącznik 3 Ekstrakcja DNA Załącznik 4 Konwencjonalny PCR (Minsavage <i>et al.</i> , 1994) Załącznik 6 Real-time PCR (Harper <i>et al.</i> , 2010; erratum 2013)
<b>Rośliny, części roślin</b>	Obecność bakterii <i>Erwinia amylovora</i> Metoda immunoenzymatyczna (DASI-ELISA)	PB/FB-08.00 wyd. 1 z dnia 01.02.2012

Wersja strony: A

<b>Pracownia Diagnostyki Fitosanitarnej (PDF) Sekcja Mikologii</b>		
<b>Przedmiot badań/wyrób</b>	<b>Rodzaj działalności/badane cechy/ metoda</b>	<b>Dokumenty odniesienia</b>
<b>Rośliny, części roślin, izolaty</b>	Obecność grzyba <i>Colletotrichum acutatum</i> (teleomorfa <i>Glomerella acutata</i> ) Metoda mikroskopowa	PB/FM-03.00 wyd. 1 z dnia 01.02.2012
	Obecność organizmu grzybopodobnego <i>Phytophthora ramorum</i> Metoda pułapkowa Metoda hodowlana Metoda mikroskopowa	PB/FM-02.00 wyd. 3 z dnia 10.01.2018
<b>Rośliny, części roślin, woda, gleba, preparaty mikroskopowe</b>	Obecność organizmu grzybopodobnego <i>Phytophthora fragariae</i> var. <i>fragariae</i> Test Duncana	PB/FM-04.00 wyd. 1 z dnia 07.02.2013
<b>Rośliny, części roślin, woda, gleba, izolaty</b>	Obecność organizmu grzybopodobnego <i>Phytophthora cactorum</i> Metoda pułapkowa Metoda hodowlana Metoda mikroskopowa	PB/FM-05.00 wyd. 2 z dnia 08.01.2018
<b>Gleba, podłoże uprawowe, zawiesina zarodni w chlorku wapnia, preparaty mikroskopowe</b>	Obecność grzyba <i>Synchytrium endobioticum</i> Metoda Jellema	PB/FM-01.00 wyd. 3 z dnia 01.02.2012

Wersja strony: A

Pracownia Diagnostyki Fitosanitarnej (PDF) Sekcja Wirusologii		
Przedmiot badań/wyrób	Rodzaj działalności/badane cechy/ metoda	Dokumenty odniesienia
Rośliny, części roślin	Obecność wirusa Plum pox virus (PPV) Metoda immunoenzymatyczna (DAS-ELISA)	PB/FW-02.00 wyd.2 z dnia 28.02.2014
	Obecność RNA wirusa Plum pox virus (PPV) Metoda IC-RT-PCR	PB/FW-03.00 wyd.2 z dnia 28.02.2014
	Obecność DNA fitoplazm z grupy 16SrX Metoda PCR/RFLP	PB/FW-01.00 wyd.4 z dnia 15.01.2016
	Obecność DNA fitoplazm Metoda Real-time PCR	Protokół diagnostyczny EPPO PM 7/62 (2), luty 2017 Załącznik 1 Załącznik 2
Rośliny, części roślin, nasiona	Obecność RNA <i>Pospiviroidae</i> Metoda RT-PCR Metoda Real-time RT-PCR	Protokół diagnostyczny ISPM 27, 2016 Załącznik 7; DP 7 „ <i>Potato spindle tuber viroid</i> ” p. 3.3.2 (ekstrakcja kwasu nukleinowego wg EPPO PM 7/33(1), Załącznik 3, Załącznik 4) p. 3.3.3.3 Konwencjonalny RT-PCR z użyciem primerów Verhoevena <i>et al.</i> (2004) p. 3.3.4.1 RT-PCR Konwencjonalny RT-PCR z użyciem primerów Shamloul <i>et al.</i> (1997) p. 3.3.4.2 Real-time RT-PCR z użyciem primerów Boonham <i>et al.</i> (2004)

Wersja strony: A

<b>Pracownia Diagnostyki Fitosanitarnej (PDF) Sekcja Nematologii Entomologii i Herbologii</b>		
<b>Przedmiot badań/wyrób</b>	<b>Rodzaj działalności/badane cechy/ metoda</b>	<b>Dokumenty odniesienia</b>
<b>Owady - postaci dorosłe</b>	Obecność owada <i>Diabrotica virgifera</i> Metoda mikroskopowa	PB/FE-03.00 wyd. 1 z dnia 29.07.2009
	Obecność owada <i>Popillia japonica</i> Metoda mikroskopowa	PB/FE-04.00 wyd. 1 z dnia 12.01.2018
<b>Gleba, podłoża uprawowe, cysty mątwików, osobniki młodociane, izolat DNA</b>	Identyfikacja DNA: <i>Globodera pallida</i> <i>Globodera rostochiensis</i> Metoda multiplex PCR	PB/FN-01.00 wyd. 3 z dnia 06.02.2015
<b>Drewno, produkty drzewne, niciansie, izolat DNA</b>	Identyfikacja DNA: <i>Bursaphelenchus xylophilus</i> <i>Bursaphelenchus mucronatus</i> Metoda multiplex PCR	PB/FN-05.00 wyd. 5 z dnia 06.02.2015

Wersja strony: A

<b>Pracownia Badania GMO (PBGMO)</b>		
<b>Przedmiot badań/wyrób</b>	<b>Rodzaj działalności/badane cechy/metoda</b>	<b>Dokumenty odniesienia</b>
<b>Materiał roślinny</b>	<p>Obecność modyfikacji genetycznych:</p> <ul style="list-style-type: none"> <li>- elementy skryningowe:               <ul style="list-style-type: none"> <li>promotor 35S (CaMV P35S),</li> <li>terminator Tnos,</li> <li>promotor 35S (FMV P35S)</li> <li>promotor nos (Pnos)</li> <li>gen pat,</li> <li>gen bar lub barnase,</li> <li>gen epsps, szczep CP4,</li> <li>gen gox,</li> <li>gen nptII,</li> <li>konstrukt: CaMV P35S / gen pat</li> </ul> </li> <li>- CaMV,</li> <li>- kukurydza:               <ul style="list-style-type: none"> <li>Bt176, Bt11, CBH351, GA21,</li> <li>MON810, MON863, NK603, T25,</li> <li>TC1507,</li> </ul> </li> <li>- rzepak:               <ul style="list-style-type: none"> <li>GT73</li> </ul> </li> <li>- soja:               <ul style="list-style-type: none"> <li>GTS 40-3-2</li> </ul> </li> </ul> <p>Zakres: od 0,1% Metoda: PCR</p>	<p>PB/GM-01.00 wyd.3 z dn. 20.01.2016, PB/GM-01.01 wyd.3 z dn.20.01.2016, PB/GM-01.02 wyd.3 z dn. 20.01.2016, PB/GM-01.03 wyd.3 z dn. 20.01.2016.</p>
	<p>Obecność modyfikacji genetycznych:</p> <ul style="list-style-type: none"> <li>- elementy skryningowe:               <ul style="list-style-type: none"> <li>promotor 35S (CaMV P35S),</li> <li>terminator Tnos,</li> <li>konstrukt CTP2-CP4epsps,</li> <li>konstrukt: CaMV P35S / gen pat</li> <li>gen bar,</li> <li>gen referencyjny rzepaku</li> </ul> </li> <li>- kukurydza:               <ul style="list-style-type: none"> <li>Bt11, DAS59122, GA21, MON810,</li> <li>MON863, NK603, MIR604, TC1507,</li> <li>T25, 3272, 98140, MON88017,</li> <li>MON87460</li> </ul> </li> </ul> <p>Zakres: od 0,1% Metoda: Real-time PCR</p>	<p>PB/GM-01.00 wyd.3 z dn. 20.01.2016, PB/GM-01.01 wyd.3 z dn.20.01.2016, PB/GM-01.02 wyd.3 z dn. 20.01.2016, PB/GM-01.04 wyd.3 z dn. 20.01.2016.</p>
	<p>Zawartość modyfikacji genetycznych:</p> <ul style="list-style-type: none"> <li>- kukurydza:               <ul style="list-style-type: none"> <li>Bt11, DAS59122, GA21, MON810,</li> <li>MON863, NK603, MIR604, TC1507,</li> <li>T25, 3272, 98140</li> </ul> </li> </ul> <p>Zakres: od 0,1% Metoda: Real-time PCR</p>	<p>PB/GM-01.00 wyd.3 z dn. 20.01.2016, PB/GM-01.01 wyd.3 z dn.20.01.2016, PB/GM-01.02 wyd.3 z dn. 20.01.2016, PB/GM-01.04 wyd.3 z dn. 20.01.2016.</p>

Wersja strony: A

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

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

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

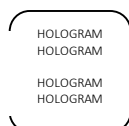
Aktualna „Lista badań prowadzonych w ramach zakresu elastycznego” jest dostępna na każde żądanie w akredytowanym podmiocie.

Wersja strony: A

## Wykaz zmian Zakresu Akredytacji Nr AB 1205

Status zmian: wersja pierwotna-A

Zatwierdzam status zmian  
DYREKTOR



**LUCYNA OLBORSKA**  
dnia: 18.04.2018 r.