

ZHW	Kryteria przyjmowania materiału biologicznego i próbek z obszaru produkcji pierwotnej	Strona:1 Stron:5
-----	--	---------------------

Kierunek badania/ metoda badania	Kryterium przyjmowania próbek do badań
Ogólna liczba drobnoustrojów Metoda płytkowa (posiew wgłębnny)	<ul style="list-style-type: none"> <li>- Wymazy pobrane z powierzchni 25 cm<sup>2</sup>;</li> <li>- Puch minimum 20 g</li> </ul>
Liczba grzybów w temp. 25°C Metoda płytkowa (posiew wgłębnny)	<ul style="list-style-type: none"> <li>- Próbki po pobraniu muszą być dostarczone do laboratorium w ciągu 5 godzin.</li> <li>- W czasie transportu przechowywane w warunkach chłodniczych temp. 1-8°C</li> </ul>
Obecność <i>Paenibacillus larvae</i>  Metoda hodowlana z potwierdzeniem mikroskopowym i biochemicznym	<p>Próbki od rodzin pszczelich wykazujących objawy kliniczne choroby:</p> <ul style="list-style-type: none"> <li>- próbki plastrów lub ich wycinki, o powierzchni około 20 cm<sup>2</sup>, zawierające możliwie jak najwięcej komórek z chorym czerwiem (w miarę możliwości bez miodu). Pobrane z rodzin pszczelich w oparciu o objawy kliniczne. Każdą próbkę należy oddzielnie zawinąć w papier i oznakować w sposób pozwalający zidentyfikować rodzinę. Opakowanie powinno zabezpieczyć próbkę przed zgnieceniem i uszkodzeniem komórek z czerwiem oraz nie utrudniać przepływu powietrza; brak przepływu powietrza sprzyja rozwojowi pleśni. Pobrane i przesłane próbki należy przechowywać i transportować w temperaturze poniżej 0°C .</li> <li>- 50g (40ml) próbki miodu lub zapasu pokarmu pobrana z pnia pszczelego (rekomendowanym miejscem jest plaster z czerwiem). Pobrane do plastikowych pojemników, zamykanych szczelnym przykryciem, zabezpieczającym przed wyciekaniem zawartości.</li> <li>- Próbki mogą być przechowywane i przewożone w temperaturze pokojowej lub warunkach chłodniczych.</li> <li>- próbki pszczoł (około 100 szt.) pobiera się poprzez strząsanie lub zmiatanie owadów (najlepiej z plastrów) do papierowych kopert lub pojemników.</li> <li>- Próbki pszczoł mogą zostać zamrożone lub umieszczone w 70% roztworze etanolu.</li> <li>- Próbki osypu pobiera się z dna uli i umieszcza w papierowych lub plastikowych opakowaniach. W miarę możliwości należy pobrać próbkę o objętości około 200 ml.</li> </ul> <p>Próbki zaleca się przechowywać i przewozić w temperaturze poniżej 0°C.</p> <p>Próbki należy dostarczyć do laboratorium zgodnie obowiązującymi przepisami. Należy podać datę, godzinę pobrania próbki, imię i nazwisko osoby pobierającej próbkę, procedurę pobrania próbek, plan pobierania próbek, cel badania/ przeznaczenie wyniku badania</p>

ZHW	Kryteria przyjmowania materiału biologicznego i próbek z obszaru produkcji pierwotnej	Strona:2 Stron:5
-----	---	---------------------

<p>Obecność i identyfikacja <i>Salmonella</i> spp.</p> <p>Metoda hodowlana z potwierdzeniem biochemicznym i serologicznym</p>	<p><b>Stado hodowlane kur:</b></p> <ul style="list-style-type: none"> <li>- próbki wysłać do laboratorium w ciągu 24 h od pobrania mogą być dostarczone bez schłodzenia,</li> <li>- próbki dostarczone po 24h od pobrania muszą być przechowywane i dostarczone w warunkach chłodniczych temp. 1-8°C</li> <li>- badanie należy rozpocząć w ciągu 48 h od przyjęcia i nie później niż 96h od pobrania</li> <li>- 2x 300 g kału</li> <li>- 5 par okładzin na buty (minimum 2 próbki zbiorcze)</li> <li>- 1 para okładzin na buty + próbka kurzu pobrana zwilżonymi tamponami całkowitej powierzchni co najmniej 900 cm<sup>2</sup></li> <li>- 1 para okładzin na buty + 2 zwilżone tampony o powierzchni co najmniej 900 cm<sup>2</sup> do ręcznego zebrania materiału z taśm nawozowych</li> <li>- przynajmniej 4 tampony o powierzchni 900 cm<sup>2</sup> do zebrania materiału z miejsca z opróżnienia taśm</li> <li>- próbki wyściółki wraz z mekonium z 10 pojemników transportowych po 25 g z pojemnika lub</li> <li>- wymazy powierzchniowe z dna 10 pojemników transportowych (bez wyściółki) lub</li> <li>- piskłeta padłe – nie więcej niż 20 szt. (zalecane min.5 szt.)</li> </ul> <p><b>Stado niosek towarowych kur:</b></p> <ul style="list-style-type: none"> <li>- 2x 150 g kału + 150 g kału (próbka dodatkowa)</li> <li>- 2 pary okładzin na buty + 1 para okładzin na buty (próbka dodatkowa)</li> <li>- 4 tampony o powierzchni co najmniej 900 cm<sup>2</sup> do zebrania materiału z miejsca opróżniania taśm</li> <li>- 100 g kurzu lub tampony o powierzchni 900 cm<sup>2</sup> z kurzem + 150 g kału + 150 g kału (próbka dodatkowa)*</li> <li>- 100 g kurzu lub tampony o powierzchni 900 cm<sup>2</sup> z kurzem + 1 para okładzin na buty + 1 para okładzin na buty (próbka dodatkowa)</li> <li>- 1 para okładzin na buty + co najmniej 2 tampony o powierzchni minimum 900 cm<sup>2</sup> do zebrania materiału z taśm nawozowych + 1 para okładzin na buty (próbka dodatkowa)</li> <li>- 5x 200-300 g kału + 2x 250 ml kurzu (próbka dodatkowa)</li> <li>- jelita ślepe i jajowody (z 300 szt. ptaków)</li> <li>- próbki wyściółki wraz z mekonium z 10 pojemników transportowych po 25g z pojemnika lub</li> <li>- wymazy powierzchniowe z dna 10 pojemników transportowych (bez wyściółki) lub</li> <li>- piskłeta padłe – nie więcej niż 20 szt. (zalecane min.5 szt.)</li> <li>- próbki wysłać do laboratorium w ciągu 24 h od pobrania mogą być dostarczone bez schłodzenia,</li> <li>- próbki dostarczone po 24h od pobrania muszą być przechowywane i dostarczone w warunkach chłodniczych temp. 1-8°C .</li> <li>- badanie należy rozpocząć w ciągu 48 h od przyjęcia i nie później niż 4 dni od pobrania</li> </ul> <p><b>Stado brojlerów kur:</b></p> <ul style="list-style-type: none"> <li>- 2 pary okładzin na buty lub</li> <li>- 100 g kurzu lub tampony o powierzchni 900 cm<sup>2</sup> z kurzem +1 para okładzin na buty</li> </ul>
---	--

ZHW	Kryteria przyjmowania materiału biologicznego i próbek z obszaru produkcji pierwotnej	Strona:3 Stron:5
-----	---	---------------------

	<ul style="list-style-type: none"> <li>- próbki wysłać do laboratorium w ciągu 24 h od pobrania mogą być dostarczone bez schłodzenia,</li> <li>- próbki dostarczone po 24h od pobrania muszą być przechowywane i dostarczone w warunkach chłodniczych temp. 1-8°C .</li> <li>- badanie należy rozpocząć w ciągu 48 h od przyjęcia i nie później niż 4 dni od pobrania</li> </ul> <p><b>Stado indyków rzeźnych:</b></p> <ul style="list-style-type: none"> <li>- 2 pary okładzin na buty lub</li> <li>- 100 g kurzu lub tampony o powierzchni 900 cm<sup>2</sup> z kurzem + 1 para okładzin na buty</li> </ul> <ul style="list-style-type: none"> <li>- próbki wysłać do laboratorium w ciągu 24h od pobrania mogą być dostarczone bez schłodzenia,</li> <li>- próbki dostarczone po 24h od pobrania muszą być przechowywane i dostarczone w warunkach chłodniczych temp. 1-8°C .</li> <li>- badanie należy rozpocząć w ciągu 48 h od przyjęcia i nie później niż 96h od pobrania</li> </ul> <p><b>Skuteczność dezynfekcji po stwierdzonym wyniku dodatnim:</b> wymazy powierzchniowe- brojlerzy, stada hodowlane</p> <ul style="list-style-type: none"> <li>- 4 z podłóża,</li> <li>- 4 z naroży,</li> <li>- 3 z karmideł,</li> <li>- 2 z systemu wentylacyjnego,</li> <li>- 2 z magazynu jaj (nie dotyczy brojlerów).</li> </ul> <p><b>Skuteczność dezynfekcji po stwierdzonym wyniku dodatnim:</b> wymazy powierzchniowe- kury nioski ,indyki rzeźne</p> <ul style="list-style-type: none"> <li>- 4 z podłóża,</li> <li>- 4 z naroży,</li> <li>- 4 z karmideł,</li> <li>- 4 z systemu wentylacyjnego,</li> <li>- 4 z magazynu jaj (nie dotyczy indyków rzeźnych)</li> </ul> <p>Próbki powinny być dostarczone do laboratorium zgodnie z obowiązującymi przepisami i prawidłowo wypełnionym obowiązującym protokołem pobrania próbek (dotyczy wszystkich rodzajów próbek).</p>
Występowanie zmian anatomopatologicznych metodą obdukcji	<ul style="list-style-type: none"> <li>- Zwłoki zwierząt padłych w wyniku choroby, dostarczone jak najszybciej, opisane i opakowane osobno w sposób zapewniającym szczelność w materiał wykluczający kontakt ze środowiskiem. lub</li> <li>- Wycinki narządów zwierząt w ilości umożliwiającej dokonanie oględzin, opisane i opakowane <b>osobno</b> w sposób zapewniającym szczelność w materiał wykluczający kontakt ze środowiskiem.</li> <li>- W przypadku zlecenia badań mikrobiologicznych – od sztuk nieleczonych substancjami przeciwdrobnoustrojowymi lub po okresie karencji (zalecane). Podać datę padnięcia.</li> <li>- Zwłoki oraz wycinki do czasu dostarczenia do laboratorium przechowywać oraz transportować w temperaturze chłodniczej chroniąc przed bezpośrednim działaniem promieni słonecznych, nie mrozić.</li> </ul>

ZHW	Kryteria przyjmowania materiału biologicznego i próbek z obszaru produkcji pierwotnej	Strona:4 Stron:5
-----	--	---------------------

Badania mikrobiologiczne dla potrzeb klinicznych	<ul style="list-style-type: none"> <li>- Próbki kliniczne pobrane z miejsc predylekcyjnych dla oczekiwanego czynnika, pobrane jałowo, opisane i opakowane osobno w sposób zapewniającym szczelność w jałowy materiał wykluczający kontakt ze środowiskiem.</li> <li>- Pobrane przed zastosowaniem środka przeciwdrobnoustrojowego lub po okresie karencji (zalecane).</li> <li>- Próbki do badań w kierunku diagnostyki brucelozy kierowane przez PLW.</li> <li>- Próbki nasienia świeżego, schłodzone dostarczyć do 24h w termotorbach lub opakowaniach styropianowych.</li> <li>- Nasienie zamrożone w słomkach dostarczyć w pojemnikach z ciekłym azotem.</li> </ul>
Badania parazytologiczne – pasożyty wewnętrzne	<ul style="list-style-type: none"> <li>- Próbki kału dostarczone w objętości równej orzecha włoskiego (nie dotyczy małych ptaków i innych małych zwierząt, od których pozyskanie większej ilości materiału jest niemożliwe) opisane i opakowane osobno w sposób zapewniający szczelność w materiał wykluczający kontakt ze środowiskiem. Opakowanie wypełniać do maximum 2/3 objętości.</li> <li>- Próbki kału w kierunku <i>Toxoplasma gondii</i> – podać wiek zwierzęcia.</li> <li>- Krew w kierunku <i>Babesia</i> sp. min 0,5 ml krwi pobranej z EDTA opisane i opakowane osobno w sposób zapewniającym szczelność w materiał wykluczający kontakt ze środowiskiem.</li> </ul>
Badania parazytologiczne – pasożyty zewnętrzne	<ul style="list-style-type: none"> <li>- Próbki głębokich zeszkrobów naskórka pobrane na granicy zmian skórnych lub w miejscach predylekcyjnych dla pasożytów skórnych.</li> <li>- Materiał umieścić w suchej próbówce lub w opakowaniu papierowym.</li> <li>- Materiał pobrany na podłoże transportowe nie będzie przyjęty do badania.</li> </ul>
Badania mikologiczne - dermatofity	<ul style="list-style-type: none"> <li>- Próbki głębokich zeszkrobów naskórka pobrane na granicy zmian skórnych.</li> <li>- Włosy wyrwane (nie wycięte!) ze zmian wraz z mieszkami włosowymi.</li> <li>- Materiał można pobrać po uprzedniej dezynfekcji badanego miejsca 70% alkoholem.</li> <li>- Materiał umieścić w suchej próbówce lub w opakowaniu papierowym.</li> <li>- Materiał pobrany na podłoże transportowe nie będzie przyjęty do badania.</li> </ul>
Wykrywanie obecności <i>Trichomonas fetus</i> i <i>Campylobacter fetus</i> subsp. <i>veneralis</i>	<ul style="list-style-type: none"> <li>- Wypłuczyny z worka napletkowego buhajów i popłuczyny z pochwy od jałówek, krów powinny zostać pobrane jałowym zestawem do pobierania po uprzedniej dezynfekcji ujścia worka napletkowego i pochwy.</li> <li>- Pożywkę transportową do wypłukiwania mętwików i rzęsistków przygotowuje pracownia.</li> <li>- Próbki dostarczyć w dniu pobrania.</li> </ul>
Analiza morfologiczna nasienia	<ul style="list-style-type: none"> <li>- Nasienie świeże dostarczyć do 24 godzin od pobrania w termotorbach lub opakowaniach styropianowych (bez wcześniejszego schładzania lub zamrażania).</li> <li>- Nasienie zamrożone w słomkach dostarczyć w pojemnikach z ciekłym azotem.</li> </ul>
Koncentracja nasienia	<ul style="list-style-type: none"> <li>- Nasienie świeże dostarczyć w dniu pobrania.</li> </ul>

ZHW	Kryteria przyjmowania materiału biologicznego i próbek z obszaru produkcji pierwotnej	Strona:5 Stron:5
-----	---	---------------------

<p>Obecność i identyfikacja <i>Listeria</i> spp. Metoda hodowlana uzupełniona testami biochemicznymi</p>	<ul style="list-style-type: none"> <li>- Chorobowo zmienione narządy wewnętrzne, mózg, rdzeń kręgowy, poroniony płód lub całe zwłoki.</li> <li>- Próbkę materiału należy pobierać czystymi jałowymi narzędziami.</li> <li>- Każda próbka (z wyjątkiem całych zwłok) powinna być umieszczona osobno w mocnym szklanym lub plastikowym sterylnym i szczelnym pojemniku.</li> <li>- Dostarczyć niezwłocznie po pobraniu, transportować w temperaturze 2-8°C Dopuszcza się transport zamrożonych próbek, bez rozmrażania ich w trakcie transportu.</li> <li>- Na opakowaniu, w którym przesyłane są próbki, umieszcza się napisy ostrzegawcze i informacje: „Materiał zakaźny! Nie otwierać podczas transportu! W sytuacjach szczególnych kontaktować się z ...” (tu podać imię i nazwisko, adres i telefon nadawcy lub lekarza weterynarii pobierającego próbkę oraz nazwę i adres laboratorium).</li> <li>- Należy podać datę, godzinę pobrania próbki, imię i nazwisko osoby pobierającej próbkę, procedurę pobrania próbek, cel badania/ przeznaczenie wyniku badania, plan pobierania próbek</li> </ul>
<p>Obecność roztoczy <i>Varroa destructor</i> Metoda makroskopowa</p>	<ul style="list-style-type: none"> <li>- Próbkę pszczoł około 200-300 szt. z jednej rodziny, próbki osypu;</li> <li>- próbki umieścić w opakowaniach chroniących przed zgnieceniem, umożliwiającym przepływ powietrza;</li> <li>- W przypadku dostarczania różnych próbek należy je umieścić w osobnych opakowaniach.</li> <li>- Należy podać datę, godzinę pobrania próbki, imię i nazwisko osoby pobierającej próbkę, procedurę pobrania próbek, cel badania/ przeznaczenie wyniku badania, plan pobierania próbek</li> </ul>