

ZHW	Kryteria przyjmowania materiału biologicznego i próbek z obszaru produkcji pierwotnej	Strona:1 Stron:3
-----	--	---------------------

Kierunek badania/ metoda badania	Kryterium przyjmowania próbek do badań
Ogólna liczba drobnoustrojów Metoda płytkowa (posiew wgłębnny)	Wymazy pobrane z powierzchni 25 cm <sup>2</sup> ; Puch minimum 20 g
Liczba grzybów w temp. 25°C Metoda płytkowa (posiew wgłębnny)	Próbki po pobraniu muszą być dostarczone do laboratorium w ciągu 5 godzin. W czasie transportu przechowywane w warunkach chłodniczych.
Obecność Paenibacillus larvae  Metoda hodowlana z potwierdzeniem Mikroskopowym i biochemicznym	Próbki plastrów ok. 20cm <sup>2</sup> z chorobowo zmienionym czerwiem (bez miodu) w temp poniżej 0°C; próbki miodu, zapasy pokarmu – 50 g (40ml); próbki plastrów umieszczone w opakowaniach chroniących przed zgnieceniem, umożliwiającym przepływ powietrza; próbki miodu umieszczone w zakręcanych pojemnikach; W przypadku dostarczenia różnych próbek muszą być umieszczone w osobnych opakowaniach. Próbki powinny być dostarczone do laboratorium zgodnie z obowiązującymi przepisami.
Obecność i identyfikacja pałeczek z rodzaju Salmonella  Metoda uzupełniona testami biochemicznymi i serologicznymi	<p><b>Stado hodowlane kur:</b></p> <ul style="list-style-type: none"> <li>– 2 x 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>– 2 x 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>– 5 x 200-300 g kału + 2 x 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 25 g z pojemnika lub</li> <li>– wymazy powierzchniowe z dna 10 pojemników transportowych (bez wyściółki) lub</li> </ul>

ZHW	Kryteria przyjmowania materiału biologicznego i próbek z obszaru produkcji pierwotnej	Strona:2 Stron:3
-----	--	---------------------

	<ul style="list-style-type: none"> <li>- pisklęta padłe – nie więcej niż 20 szt. (zalecane min.5 szt.)</li> </ul> <p><b>Stado brojlerów kur:</b></p> <ul style="list-style-type: none"> <li>- 2 pary wymazów podeszwowych lub</li> <li>- 100 g kurzu lub tampony o powierzchni 900 cm<sup>2</sup> z kurzem +1 para wymazów podeszwowych</li> </ul> <p><b>Stado indyków rzeźnych:</b></p> <ul style="list-style-type: none"> <li>- 2 pary wymazów podeszwowych lub</li> <li>- 100 g kurzu lub tampony o powierzchni 900 cm<sup>2</sup> z kurzem + 1 para wymazów podeszwowych</li> </ul> <p><b>Skuteczność dezynfekcji po stwierdzonym wyniku dodatnim:</b> wymazy powierzchniowe- brojlery, 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- 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.</li> <li>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> </ul> <p>W przypadku zlecenia badań mikrobiologicznych – od sztuk nieleczonych substancjami przeciwdrobnoustrojowymi lub po okresie karencji (zalecane). Podać datę padnięcia.</p> <p>Zwłoki oraz wycinki do czasu dostarczenia do laboratorium przechowywać oraz transportować w temperaturze chłodniczej chroniąc przed bezpośrednim działaniem promieni słonecznych, nie mrozić.</p>
Badania mikrobiologiczne dla potrzeb klinicznych	<p>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. Pobrane przed zastosowaniem środka przeciwdrobnoustrojowego lub po okresie karencji (zalecane).</p> <p>Próbki do badań w kierunku diagnostyki brucelozy kierowane przez PLW. Próbki nasienia świeżego, schłodzone dostarczyć do 24 godzin w termotorbach lub opakowaniach styropianowych.</p> <p>Nasienie zamrożone w słomkach dostarczyć w pojemnikach z ciekłym azotem.</p>

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

Badania parazytologiczne – pasożyty wewnętrzne	<p>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.</p> <p>Próbki kału w kierunku <i>Toxoplasma gondii</i> – podać wiek zwierzęcia.</p> <p>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.</p>
Badania parazytologiczne – pasożyty zewnętrzne	<p>Próbki głębokich zeszkrobin naskórka pobrane na granicy zmian skórnych lub w miejscach predylekcyjnych dla pasożytów skórnych.</p> <p>Materiał umieścić w suchej próbówce lub w opakowaniu papierowym.</p> <p>Materiał pobrany na podłoże transportowe nie będzie przyjęty do badania.</p> <p>Próbki pszczoł (200-300/ rodzinę) lub osyp dostarczony w opakowaniu chroniącym przed zgnieceniem, umożliwiającym przepływ powietrza opisane i opakowane osobno.</p>
Badania mikologiczne - dermatofity	<p>Próbki głębokich zeszkrobin naskórka pobrane na granicy zmian skórnych.</p> <p>Włosy wyrwane (nie wycięte!) ze zmian wraz z mieszkami włosowymi.</p> <p>Materiał można pobrać po uprzedniej dezynfekcji badanego miejsca 70% alkoholem. Materiał umieścić w suchej próbówce lub w opakowaniu papierowym.</p> <p>Materiał pobrany na podłoże transportowe nie będzie przyjęty do badania.</p>
Wykrywanie obecności <i>Trichomonas fetus</i> i <i>Campylobacter fetus</i> subsp. <i>veneralis</i>	<p>Wypluczyny 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.</p> <p>Pożywkę transportową do wyplukiwania mętwików i rzęsistków przygotowuje pracownia. Próbki dostarczyć w dniu pobrania.</p>
Analiza morfologiczna nasienia	<p>Nasienie świeże dostarczyć do 24 godzin od pobrania w termotorbach lub opakowaniach styropianowych (bez wcześniejszego schładzania lub zamrażania).</p> <p>Nasienie zamrożone w słomkach dostarczyć w pojemnikach z ciekłym azotem.</p>
Koncentracja nasienia	Nasienie świeże dostarczyć w dniu pobrania.