



RICHIESTA DI ANALISI

Nome del Referente

Affiliazione

Indirizzo

Tel.

e-mail aziendale

Analisi richieste (prove accreditate Accredia)

Prove accreditate in campo fisso

- | | |
|--|---|
| ☐ Ricerca di larve di <i>Trichinella</i> sp. nel tessuto muscolare: ISO 18743:2015 e Reg UE 2015/1375 All 3
Indicare: <ul style="list-style-type: none">specie dell'ospite animale.....luogo di ritrovamento..... | N° campioni ____ |
| ☐ Identificazione delle proteine di <i>Trichinella</i> spp. riconosciute dalle IgG specifiche presenti nel siero di suini infetti mediante Western blotting (metodo di prova MI-13; metodo di conferma da applicare sui campioni di prova risultati positivi al metodo MI-01) | Campioni: solo i positivi al metodo MI-01 |
| ☐ Identificazione delle proteine di <i>Trichinella</i> spp. riconosciute dalle IgG specifiche presenti nel siero di individui con trichinellosi mediante Western blotting (metodo di prova MI-16; metodo di conferma da applicare sui campioni di prova risultati positivi al metodo MI-03) | Campioni: solo i positivi al metodo MI-03 |

Prove accreditate in campo flessibile (tecnica ELISA)

- | | |
|---|------------------|
| ☐ Ricerca anticorpi anti- <i>Trichinella</i> sp. nel siero di suino mediante ELISA indiretta (metodo di prova MI-01) | N° campioni ____ |
| ☐ Ricerca anticorpi anti- <i>Trichinella</i> sp. nel siero umano mediante ELISA indiretta (metodo di prova MI-03) | N° campioni ____ |
| ☐ Ricerca di anticorpi anti- <i>Opisthorchis</i> nel siero umano mediante ELISA indiretta (metodo di prova MI-07) | N° campioni ____ |

Prove accreditate in campo flessibile (tecnica PCR)

- | | |
|---|------------------|
| ☐ Identificazione di larve di <i>Trichinella</i> sp. a livello di specie mediante Multiplex PCR (metodo di prova MI-02).
Indicare: <ul style="list-style-type: none">specie dell'ospite animale da cui sono state estratte le larveluogo di ritrovamento | N° campioni ____ |
| ☐ Identificazione a livello di specie di larve di Anisakidae mediante PCR/RFLP (metodo di prova MI-04) | N° campioni ____ |
| ☐ Identificazione a livello di specie di oocisti di <i>Cryptosporidium</i> mediante PCR/RFLP (metodo di prova MI-06) | N° campioni ____ |
| ☐ Identificazione di uova di <i>Opisthorchis</i> spp mediante PCR (metodo di prova MI-08) | N° campioni ____ |
| ☐ Identificazione a livello di assemblaggio di cisti di <i>Giardia duodenalis</i> mediante PCR/RFLP (metodo di prova MI-09) | N° campioni ____ |
| ☐ Identificazione a livello di specie di larve di Anisakidae mediante Multiplex PCR (metodo di prova MI-10) | N° campioni ____ |
| ☐ Identificazione degli assemblaggi A e B di <i>Giardia duodenalis</i> mediante PCR (metodo di prova MI-11) | N° campioni ____ |
| ☐ Identificazione del complesso di specie/genotipi appartenenti ad <i>Echinococcus granulosus sensu lato</i> mediante PCR/RFLP e Multiplex PCR (metodo di prova MI-15) | N° campioni ____ |
- Condizioni di spedizione del campione/i, barrare una delle seguenti voci:
- | | | |
|--------------------------------------|--|--|
| ☐ congelato/i | ☐ in alcool etilico | ☐ alcool etilico rimosso prima della spedizione |
|--------------------------------------|--|--|

RICHIESTA DI ANALISI

Prove accreditate in campo flessibile (tecnica LAMP)

- | | |
|--|------------------|
| ☐ Identificazione di DNA di <i>Toxoplasma gondii</i> in matrici alimentari (carni o lavorati) mediante LAMP (metodo di prova MI-12) | N° campioni ____ |
| ☐ Identificazione di DNA di <i>Toxoplasma gondii</i> in matrici vegetali mediante LAMP (metodo di prova MI-14) | N° campioni ____ |

Note del richiedente:

Analisi richieste (prove non accreditate)

- | | |
|---|------------------|
| ☐ * Identificazione delle proteine di <i>Trichinella</i> spp. riconosciute dalle IgG specifiche presenti nel siero/ fluido muscolare di canidi mediante Western blotting | N° campioni ____ |
| ☐ * Identificazione delle proteine di <i>Echinococcus</i> spp. riconosciute dalle IgG specifiche presenti nel siero umano mediante Western blotting | N° campioni ____ |
| ☐ * Identificazione delle proteine di <i>Taenia solium</i> riconosciute dalle IgG specifiche presenti nel siero umano mediante Western blotting | N° campioni ____ |
| ☐ * Identificazione delle proteine di <i>Anisakis</i> spp. riconosciute dalle IgE specifiche presenti nel siero umano mediante Western blotting | N° campioni ____ |
| ☐ * Identificazione di parassiti mediante PCR e sequenziamento | N° campioni ____ |
| ☐ * Esame parassitologico di feci/urine umane | N° campioni ____ |
| ☐ * Altro (specificare) | N° campioni ____ |

* prove non accreditate

Note del richiedente:

Campionamento eseguito dal richiedente in data	
Codice campione (qualora i campioni siano multipli, allegare un elenco che riporti i codici dei singoli campioni)	

Modalità di invio dei risultati delle analisi (rapporto di prova): ☐ e-mail ☐ altro (specificare)

NOTE

- Inviare i campioni al seguente indirizzo: **Istituto Superiore di Sanità, att.ne Dott. S.M. Cacciò - viale Regina Elena 299, 00161 Roma**
- Il contenitore del campione di prova, dovrà essere identificato da un codice indelebile. Qualora vengano inviati più campioni di prova, alla presente richiesta dovrà essere allegato un elenco. Ai sensi del regolamento sul rispetto della privacy, si ricorda di provvedere ad una anonimizzazione dei campioni di prova di origine umana. Qualora i campioni pervenissero non anonimizzati, il Reparto provvederà a codificarli utilizzando le prime due lettere del nome e le prime due lettere del cognome, in modo da rispettare la tutela dei dati sensibili.
- Modalità di campionamento e spedizione (a carico del richiedente)

Tessuto muscolare	Il tessuto muscolare deve essere raccolto secondo le modalità stabilite nella ISO 18743:2015 (punto 4.2) e nell'Allegato III del Regolamento UE 2015/1375. Inviare non meno di 10 gr di tessuto muscolare privo di grasso e tendini. Se la consegna è assicurata entro le 48 ore, i muscoli possono essere inviati a temperatura ambiente, per periodi superiori devono essere inviati refrigerati, sottovuoto, o in una soluzione di mertiolato allo 0,1%.
Sieri	I sieri, raccolti da campioni di sangue non emolizzato, dovranno essere inviati in provette di plastica a chiusura ermetica refrigerati se la consegna è assicurata entro le 24 ore, congelati per tempi di spedizione più lunghi. Tenere presente che ad ogni congelamento/scongelo, il titolo anticorpale decresce.
Larve di <i>Trichinella</i> sp	Le larve devono essere raccolte da tessuto muscolare, mediante digestione cloruro-peptica e conservate in alcol etilico ≥90%. Ogni isolato (da una a migliaia di larve) dovrà essere inviato a temperatura ambiente in una provetta di plastica a chiusura ermetica, di volume compreso tra 0,5 e 2 ml, sigillata con parafilm. Le provette dovranno essere riempite fino al volume nominale massimo con alcol etilico per evitare che le larve restino adese alle pareti della provetta.

RICHIESTA DI ANALISI

Larve di Anisakidae	Le larve devono essere raccolte da tessuti umani o animali infetti, e conservate in alcol etilico $\geq 90\%$. Ogni isolato (da una a migliaia di larve) dovrà essere inviato a temperatura ambiente in una provetta di plastica a chiusura ermetica, di volume compreso tra 2 e 5 ml, sigillata con parafilm. Le provette dovranno essere riempite fino al volume nominale massimo con alcol etilico per evitare che le larve restino adese alle pareti della provetta.
Materiale cistico	Il materiale cistico deve essere conservato congelato oppure in alcol etilico $\geq 70\%$, che può essere rimosso prima della spedizione, ed inviato a temperatura ambiente in una provetta di plastica a chiusura ermetica sigillata con parafilm. Il materiale cistico può essere costituito dalla cisti idatidea integra, dai soli protoscolici o dalla sola membrana proligerica. La cisti idatidea integra, ed i protoscolici sono considerati tessuti d'elezione per la buona riuscita dell'analisi.
Feci umane e animali	Il materiale fecale (minimo 1 mL) deve essere conservato aggiungendo un eguale volume di alcol etilico al 90% ed inviato a temperatura ambiente in una provetta di plastica a chiusura ermetica, di volume compreso tra 1 e 5 ml, sigillata con parafilm.
Carni o lavorati freschi (non stagionati)	Il campione, del peso di 5 gr $\pm$ 1 gr, deve essere spedito in condizioni refrigerate (temperatura $\leq$ a 14°C) in provetta a fondo conico da 50 ml in polipropilene con tappo a vite.
Vegetali a foglia	Il campione del peso di 50 gr $\pm$ 2 gr, deve essere spedito in condizioni refrigerate, ad una temperatura compresa tra 4°C e 14°C, in sacchetti trasparenti per campioni, opportunamente sigillati.

- I campioni devono pervenire al laboratorio tra le ore 8 e le 17 di ogni giorno lavorativo dal lunedì al venerdì. Si consiglia di effettuare la spedizione all'inizio della settimana, facendo attenzione ad eventuali feste infrasettimanali. Ogni campione di prova deve essere identificato da un codice, si consiglia di marcare il codice in maniera tale che non possa essere cancellato da un'eventuale fuoriuscita di alcol, ove presente.
- La responsabilità del campionamento e della consegna a questo laboratorio del/i campione/i è del richiedente. Per qualsiasi ulteriore informazione inerente la raccolta, conservazione e spedizione del campione contattare il laboratorio (Tel. 06 4990 2304/2078/2310/3216/3071; email: simone.caccio@iss.it).
- I risultati delle analisi verranno inviati entro 60 giorni dal ricevimento del campione, salvo diversamente concordato.
- Eventuali aliquote del campione rimaste dopo l'esecuzione delle analisi vengono conservate per 30 giorni. Trascorso tale termine il campione viene eliminato o, solo se espressamente richiesto, restituito a spese del richiedente.
- Eventuali campioni non idonei vengono segregati e opportunamente conservati a cura del Reparto. Il richiedente, avvisato dal Direttore della non idoneità del campione, può concordarne l'eliminazione, la restituzione, l'esecuzione della prova, ove applicabile.
- I dati personali sono trattati nel rispetto delle disposizioni normative di cui al Regolamento UE 2016/679 e Codice Privacy, così come riportato nel D. Lgvo n. 101/2018. Titolare del trattamento dei dati personali è l'Istituto Superiore di Sanità con sede legale in viale Regina Elena n. 299 – 00161 Roma, in persona del Suo Presidente. Inoltre, l'ISS ha provveduto a nominare un proprio Responsabile della Protezione dei Dati (D.P.O.), recapito di posta elettronica: responsabile.protezionedati@iss.it. I dati sono trattati esclusivamente ai fini dello svolgimento delle attività di prova, a tal fine sono state predisposte misure di sicurezza fisiche, tecniche ed organizzative adeguate per prevenire ed evitare la loro distruzione e/o perdita di integrità, nonché usi illeciti o non corretti degli stessi. I dati e i campioni di prova sono accessibili ai soli soggetti autorizzati al trattamento dei dati personali nell'ambito delle attività di prova ed ogni autorizzato dispone di proprie credenziali e di una propria postazione operativa. Il richiedente dispone dei diritti di cui all'art. 15 GDPR e ss., più precisamente diritto di accesso, diritto di rettifica, diritto di limitazione di trattamento, diritto alla portabilità dei dati, diritto di opposizione, nonché il diritto di proporre reclamo all'Autorità Garante (art. 77 GDPR e 141 Codice Privacy, così come riportato dal D. Lgs. 101/2018). L'ISS, nella propria qualità di Titolare del trattamento, si impegna alla corretta tenuta dei registri delle attività di trattamento ex art. 30 GDPR.
- I dati grezzi e copia del rapporto di prova verranno conservati per 10 anni a cura del reparto.
- Il servizio per il richiedente è al momento gratuito eccetto i costi di spedizione del campione.
- L'accreditamento in conformità alla norma internazionale ISO/IEC 17025, è regolamentato da apposita convenzione ed è il riconoscimento della competenza tecnica del laboratorio ad effettuare specifiche prove, non implicando purtuttavia nessuna responsabilità da parte di ACCREDIA (www.accredia.it), ente accreditante, per quanto riguarda l'accettazione del campione, i risultati delle prove o qualunque interpretazione che ne possa derivare.

Data _____

Firma del richiedente _____

Riservato all'ISS

Campione arrivato il _____

Condizioni del/i campione/i al ricevimento Idoneo ☐ Non Idoneo ☐

Note (incluse le comunicazioni del richiedente)



RICHIESTA DI ANALISI

Nome del Referente

Affiliazione

Indirizzo

Tel.

e-mail aziendale

Analisi richieste (prove accreditate Accredia)

Prove accreditate in campo fisso

- | | |
|--|---|
| ☐ Ricerca di larve di <i>Trichinella</i> sp. nel tessuto muscolare: ISO 18743:2015 e Reg UE 2015/1375 All 3
Indicare: <ul style="list-style-type: none">specie dell'ospite animale.....luogo di ritrovamento..... | N° campioni ____ |
| ☐ Identificazione delle proteine di <i>Trichinella</i> spp. riconosciute dalle IgG specifiche presenti nel siero di suini infetti mediante Western blotting (metodo di prova MI-13; metodo di conferma da applicare sui campioni di prova risultati positivi al metodo MI-01) | Campioni: solo i positivi al metodo MI-01 |
| ☐ Identificazione delle proteine di <i>Trichinella</i> spp. riconosciute dalle IgG specifiche presenti nel siero di individui con trichinellosi mediante Western blotting (metodo di prova MI-16; metodo di conferma da applicare sui campioni di prova risultati positivi al metodo MI-03) | Campioni: solo i positivi al metodo MI-03 |

Prove accreditate in campo flessibile (tecnica ELISA)

- | | |
|---|------------------|
| ☐ Ricerca anticorpi anti- <i>Trichinella</i> sp. nel siero di suino mediante ELISA indiretta (metodo di prova MI-01) | N° campioni ____ |
| ☐ Ricerca anticorpi anti- <i>Trichinella</i> sp. nel siero umano mediante ELISA indiretta (metodo di prova MI-03) | N° campioni ____ |
| ☐ Ricerca di anticorpi anti- <i>Opisthorchis</i> nel siero umano mediante ELISA indiretta (metodo di prova MI-07) | N° campioni ____ |

Prove accreditate in campo flessibile (tecnica PCR)

- | | |
|---|------------------|
| ☐ Identificazione di larve di <i>Trichinella</i> sp. a livello di specie mediante Multiplex PCR (metodo di prova MI-02).
Indicare: <ul style="list-style-type: none">specie dell'ospite animale da cui sono state estratte le larveluogo di ritrovamento | N° campioni ____ |
| ☐ Identificazione a livello di specie di larve di Anisakidae mediante PCR/RFLP (metodo di prova MI-04) | N° campioni ____ |
| ☐ Identificazione a livello di specie di oocisti di <i>Cryptosporidium</i> mediante PCR/RFLP (metodo di prova MI-06) | N° campioni ____ |
| ☐ Identificazione di uova di <i>Opisthorchis</i> spp mediante PCR (metodo di prova MI-08) | N° campioni ____ |
| ☐ Identificazione a livello di assemblaggio di cisti di <i>Giardia duodenalis</i> mediante PCR/RFLP (metodo di prova MI-09) | N° campioni ____ |
| ☐ Identificazione a livello di specie di larve di Anisakidae mediante Multiplex PCR (metodo di prova MI-10) | N° campioni ____ |
| ☐ Identificazione degli assemblaggi A e B di <i>Giardia duodenalis</i> mediante PCR (metodo di prova MI-11) | N° campioni ____ |
| ☐ Identificazione del complesso di specie/genotipi appartenenti ad <i>Echinococcus granulosus sensu lato</i> mediante PCR/RFLP e Multiplex PCR (metodo di prova MI-15) | N° campioni ____ |
- Condizioni di spedizione del campione/i, barrare una delle seguenti voci:
- | | | |
|--------------------------------------|--|--|
| ☐ congelato/i | ☐ in alcool etilico | ☐ alcool etilico rimosso prima della spedizione |
|--------------------------------------|--|--|

RICHIESTA DI ANALISI

Prove accreditate in campo flessibile (tecnica LAMP)

- | | |
|--|------------------|
| ☐ Identificazione di DNA di <i>Toxoplasma gondii</i> in matrici alimentari (carni o lavorati) mediante LAMP (metodo di prova MI-12) | N° campioni ____ |
| ☐ Identificazione di DNA di <i>Toxoplasma gondii</i> in matrici vegetali mediante LAMP (metodo di prova MI-14) | N° campioni ____ |

Note del richiedente:

Analisi richieste (prove non accreditate)

- | | |
|---|------------------|
| ☐ * Identificazione delle proteine di <i>Trichinella</i> spp. riconosciute dalle IgG specifiche presenti nel siero/ fluido muscolare di canidi mediante Western blotting | N° campioni ____ |
| ☐ * Identificazione delle proteine di <i>Echinococcus</i> spp. riconosciute dalle IgG specifiche presenti nel siero umano mediante Western blotting | N° campioni ____ |
| ☐ * Identificazione delle proteine di <i>Taenia solium</i> riconosciute dalle IgG specifiche presenti nel siero umano mediante Western blotting | N° campioni ____ |
| ☐ * Identificazione delle proteine di <i>Anisakis</i> spp. riconosciute dalle IgE specifiche presenti nel siero umano mediante Western blotting | N° campioni ____ |
| ☐ * Identificazione di parassiti mediante PCR e sequenziamento | N° campioni ____ |
| ☐ * Esame parassitologico di feci/urine umane | N° campioni ____ |
| ☐ * Altro (specificare) | N° campioni ____ |

* prove non accreditate

Note del richiedente:

Campionamento eseguito dal richiedente in data	
Codice campione (qualora i campioni siano multipli, allegare un elenco che riporti i codici dei singoli campioni)	

Modalità di invio dei risultati delle analisi (rapporto di prova): ☐ e-mail ☐ altro (specificare)

NOTE

- Inviare i campioni al seguente indirizzo: **Istituto Superiore di Sanità, att.ne Dott. S.M. Cacciò - viale Regina Elena 299, 00161 Roma**
- Il contenitore del campione di prova, dovrà essere identificato da un codice indelebile. Qualora vengano inviati più campioni di prova, alla presente richiesta dovrà essere allegato un elenco. Ai sensi del regolamento sul rispetto della privacy, si ricorda di provvedere ad una anonimizzazione dei campioni di prova di origine umana. Qualora i campioni pervenissero non anonimizzati, il Reparto provvederà a codificarli utilizzando le prime due lettere del nome e le prime due lettere del cognome, in modo da rispettare la tutela dei dati sensibili.
- Modalità di campionamento e spedizione (a carico del richiedente)

Tessuto muscolare	Il tessuto muscolare deve essere raccolto secondo le modalità stabilite nella ISO 18743:2015 (punto 4.2) e nell'Allegato III del Regolamento UE 2015/1375. Inviare non meno di 10 gr di tessuto muscolare privo di grasso e tendini. Se la consegna è assicurata entro le 48 ore, i muscoli possono essere inviati a temperatura ambiente, per periodi superiori devono essere inviati refrigerati, sottovuoto, o in una soluzione di mertiolato allo 0,1%.
Sieri	I sieri, raccolti da campioni di sangue non emolizzato, dovranno essere inviati in provette di plastica a chiusura ermetica refrigerati se la consegna è assicurata entro le 24 ore, congelati per tempi di spedizione più lunghi. Tenere presente che ad ogni congelamento/scongelo, il titolo anticorpale decresce.
Larve di <i>Trichinella</i> sp	Le larve devono essere raccolte da tessuto muscolare, mediante digestione cloruro-peptica e conservate in alcol etilico ≥90%. Ogni isolato (da una a migliaia di larve) dovrà essere inviato a temperatura ambiente in una provetta di plastica a chiusura ermetica, di volume compreso tra 0,5 e 2 ml, sigillata con parafilm. Le provette dovranno essere riempite fino al volume nominale massimo con alcol etilico per evitare che le larve restino adese alle pareti della provetta.

RICHIESTA DI ANALISI

Larve di Anisakidae	Le larve devono essere raccolte da tessuti umani o animali infetti, e conservate in alcol etilico $\geq 90\%$. Ogni isolato (da una a migliaia di larve) dovrà essere inviato a temperatura ambiente in una provetta di plastica a chiusura ermetica, di volume compreso tra 2 e 5 ml, sigillata con parafilm. Le provette dovranno essere riempite fino al volume nominale massimo con alcol etilico per evitare che le larve restino adese alle pareti della provetta.
Materiale cistico	Il materiale cistico deve essere conservato congelato oppure in alcol etilico $\geq 70\%$, che può essere rimosso prima della spedizione, ed inviato a temperatura ambiente in una provetta di plastica a chiusura ermetica sigillata con parafilm. Il materiale cistico può essere costituito dalla cisti idatidea integra, dai soli protoscolici o dalla sola membrana proligerica. La cisti idatidea integra, ed i protoscolici sono considerati tessuti d'elezione per la buona riuscita dell'analisi.
Feci umane e animali	Il materiale fecale (minimo 1mL) deve essere conservato aggiungendo un eguale volume di alcol etilico al 90% ed inviato a temperatura ambiente in una provetta di plastica a chiusura ermetica, di volume compreso tra 1 e 5 ml, sigillata con parafilm.
Carni o lavorati freschi (non stagionati)	Il campione, del peso di 5 gr $\pm$ 1 gr, deve essere spedito in condizioni refrigerate (temperatura $\leq$ a 14°C) in provetta a fondo conico da 50 ml in polipropilene con tappo a vite.
Vegetali a foglia	Il campione del peso di 50 gr $\pm$ 2 gr, deve essere spedito in condizioni refrigerate, ad una temperatura compresa tra 4°C e 14°C, in sacchetti trasparenti per campioni, opportunamente sigillati.

- I campioni devono pervenire al laboratorio tra le ore 8 e le 17 di ogni giorno lavorativo dal lunedì al venerdì. Si consiglia di effettuare la spedizione all'inizio della settimana, facendo attenzione ad eventuali feste infrasettimanali. Ogni campione di prova deve essere identificato da un codice, si consiglia di marcare il codice in maniera tale che non possa essere cancellato da un'eventuale fuoriuscita di alcol, ove presente.
- La responsabilità del campionamento e della consegna a questo laboratorio del/i campione/i è del richiedente. Per qualsiasi ulteriore informazione inerente la raccolta, conservazione e spedizione del campione contattare il laboratorio (Tel. 06 4990 2304/2078/2310/3216/3071; email: simone.caccio@iss.it).
- I risultati delle analisi verranno inviati entro 60 giorni dal ricevimento del campione, salvo diversamente concordato.
- Eventuali aliquote del campione rimaste dopo l'esecuzione delle analisi vengono conservate per 30 giorni. Trascorso tale termine il campione viene eliminato o, solo se espressamente richiesto, restituito a spese del richiedente.
- Eventuali campioni non idonei vengono segregati e opportunamente conservati a cura del Reparto. Il richiedente, avvisato dal Direttore della non idoneità del campione, può concordarne l'eliminazione, la restituzione, l'esecuzione della prova, ove applicabile.
- I dati personali sono trattati nel rispetto delle disposizioni normative di cui al Regolamento UE 2016/679 e Codice Privacy, così come riportato nel D. Lgvo n. 101/2018. Titolare del trattamento dei dati personali è l'Istituto Superiore di Sanità con sede legale in viale Regina Elena n. 299 – 00161 Roma, in persona del Suo Presidente. Inoltre, l'ISS ha provveduto a nominare un proprio Responsabile della Protezione dei Dati (D.P.O.), recapito di posta elettronica: responsabile.protezionedati@iss.it. I dati sono trattati esclusivamente ai fini dello svolgimento delle attività di prova, a tal fine sono state predisposte misure di sicurezza fisiche, tecniche ed organizzative adeguate per prevenire ed evitare la loro distruzione e/o perdita di integrità, nonché usi illeciti o non corretti degli stessi. I dati e i campioni di prova sono accessibili ai soli soggetti autorizzati al trattamento dei dati personali nell'ambito delle attività di prova ed ogni autorizzato dispone di proprie credenziali e di una propria postazione operativa. Il richiedente dispone dei diritti di cui all'art. 15 GDPR e ss., più precisamente diritto di accesso, diritto di rettifica, diritto di limitazione di trattamento, diritto alla portabilità dei dati, diritto di opposizione, nonché il diritto di proporre reclamo all'Autorità Garante (art. 77 GDPR e 141 Codice Privacy, così come riportato dal D. Lgs. 101/2018). L'ISS, nella propria qualità di Titolare del trattamento, si impegna alla corretta tenuta dei registri delle attività di trattamento ex art. 30 GDPR.
- I dati grezzi e copia del rapporto di prova verranno conservati per 10 anni a cura del reparto.
- Il servizio per il richiedente è al momento gratuito eccetto i costi di spedizione del campione.
- L'accreditamento in conformità alla norma internazionale ISO/IEC 17025, è regolamentato da apposita convenzione ed è il riconoscimento della competenza tecnica del laboratorio ad effettuare specifiche prove, non implicando purtuttavia nessuna responsabilità da parte di ACCREDIA (www.accredia.it), ente accreditante, per quanto riguarda l'accettazione del campione, i risultati delle prove o qualunque interpretazione che ne possa derivare.

Data _____

Firma del richiedente _____

Riservato all'ISS

Campione arrivato il _____

Condizioni del/i campione/i al ricevimento Idoneo ☐ Non Idoneo ☐

Note (incluse le comunicazioni del richiedente)



RICHIESTA DI ANALISI

Nome del Referente _____

Affiliazione _____

Indirizzo _____

Tel. _____

e-mail aziendale _____

Analisi richieste (prove accreditate Accredia)

Prove accreditate in campo fisso

- ☐ Ricerca di larve di *Trichinella* sp. nel tessuto muscolare: ISO 18743:2015 e Reg UE 2015/1375 All 3
Indicare: _____ N° campioni ____
- specie dell'ospite animale.....
 - luogo di ritrovamento.....
- ☐ Identificazione delle proteine di *Trichinella* spp. riconosciute dalle IgG specifiche presenti nel siero di suini infetti mediante Western blotting (metodo di prova MI-13; metodo di conferma da applicare sui campioni di prova risultati positivi al metodo MI-01) Campioni: solo i positivi al metodo MI-01
- ☐ Identificazione delle proteine di *Trichinella* spp. riconosciute dalle IgG specifiche presenti nel siero di individui con trichinellosi mediante Western blotting (metodo di prova MI-16; metodo di conferma da applicare sui campioni di prova risultati positivi al metodo MI-03) Campioni: solo i positivi al metodo MI-03

Prove accreditate in campo flessibile (tecnica ELISA)

- ☐ Ricerca anticorpi anti-*Trichinella* sp. nel siero di suino mediante ELISA indiretta (metodo di prova MI-01) N° campioni ____
- ☐ Ricerca anticorpi anti-*Trichinella* sp. nel siero umano mediante ELISA indiretta (metodo di prova MI-03) N° campioni ____
- ☐ Ricerca di anticorpi anti-*Opisthorchis* nel siero umano mediante ELISA indiretta (metodo di prova MI-07) N° campioni ____

Prove accreditate in campo flessibile (tecnica PCR)

- ☐ Identificazione di larve di *Trichinella* sp. a livello di specie mediante Multiplex PCR (metodo di prova MI-02).
Indicare: _____ N° campioni ____
- specie dell'ospite animale da cui sono state estratte le larve
 - luogo di ritrovamento
- ☐ Identificazione a livello di specie di larve di Anisakidae mediante PCR/RFLP (metodo di prova MI-04) N° campioni ____
- ☐ Identificazione a livello di specie di oocisti di *Cryptosporidium* mediante PCR/RFLP (metodo di prova MI-06) N° campioni ____
- ☐ Identificazione di uova di *Opisthorchis* spp mediante PCR (metodo di prova MI-08) N° campioni ____
- ☐ Identificazione a livello di assemblaggio di cisti di *Giardia duodenalis* mediante PCR/RFLP (metodo di prova MI-09) N° campioni ____
- ☐ Identificazione a livello di specie di larve di Anisakidae mediante Multiplex PCR (metodo di prova MI-10) N° campioni ____
- ☐ Identificazione degli assemblaggi A e B di *Giardia duodenalis* mediante PCR (metodo di prova MI-11) N° campioni ____
- ☐ Identificazione del complesso di specie/genotipi appartenenti ad *Echinococcus granulosus sensu lato* mediante PCR/RFLP e Multiplex PCR (metodo di prova MI-15) N° campioni ____
- Condizioni di spedizione del campione/i, barrare una delle seguenti voci:
- ☐ congelato/i ☐ in alcool etilico ☐ alcool etilico rimosso prima della spedizione