

DIPARTIMENTO INTERAZIENDALE REGIONALE DEI LABORATORI DI SANITA' PUBBLICA DI AREA VASTA  
LABORATORIO DI SANITA' PUBBLICA AREA VASTA TOSCANA SUD EST  
☒ STRADA DEL RUFFOLO - 53100 SIENA  
CONDIZIONI CONTRATTUALI E NOTE INFORMATIVE PER IL CLIENTE



LAB N° 0790 L

Di seguito vengono riportate le condizioni contrattuali ed alcune informazioni che il cliente deve conoscere e di cui è pregato di prendere atto. Una copia del presente documento viene rilasciata al momento della stipula del contratto.

**LABORATORIO DI SANITA' PUBBLICA – AREA VASTA TOSCANA SUD-EST**

Attraverso vari passaggi istituzionali, di cui i principali sono la L.R. 81/2012, la Delibera R.T. N. 1235 del 28-12-2012, la Delibera R.T. N. 671 del 04-08-2014, la Delibera R.T. N. 757 del 10-07-2017, la Regione Toscana ha istituito il Dipartimento Interaziendale Regionale dei Laboratori di Sanità Pubblica (DIRLSP), ridistribuendo le funzioni analitiche e allargando l'utenza istituzionale ad altri soggetti oltre che ai Dipartimenti di Prevenzione; l'utenza istituzionale è rappresentata da tutte le strutture (Dipartimenti di Prevenzione, Servizi di Prevenzione e Protezione, reparti ospedalieri, Direzioni Sanitarie ecc.) delle Aziende USL della Toscana.

Il DIRLSP è costituito da 3 laboratori, collocati presso le Aziende USL di Firenze, Siena e Lucca, i quali svolgono funzioni analitiche diverse.

Le condizioni e le informazioni di seguito riportate si riferiscono esclusivamente al Laboratorio di Sanità Pubblica (LSP) di Siena.

**CHI E COME SI PUO' ACCEDERE ALLE PRESTAZIONI DEL LABORATORIO DI SANITA' PUBBLICA**

Al LSP, oltre a tutte le strutture delle Aziende USL della Regione Toscana (che vi accedono gratuitamente), possono rivolgersi a pagamento tutti i cittadini, le aziende e gli Enti Pubblici o Privati della Toscana o altra regione italiana. Il pagamento deve essere effettuato al momento della consegna dei campioni e comunque prima dell'invio dei rapporti di prova da parte del Laboratorio.

I cittadini o gli Enti che intendono far pervenire al LSP di Siena campioni da analizzare devono consegnare i reperti nei giorni e nelle ore di accettazione campioni, accompagnando i suddetti con una richiesta scritta dove siano presenti il nome, l'indirizzo e il numero di telefono del richiedente, gli estremi per la fatturazione, la tipologia di campione e le analisi richieste, l'indirizzo (anche indirizzo mail) dove inviare i rapporti di prova, qualora questi non vengano ritirati direttamente dall'interessato. I campioni di sangue e urina destinati all'analisi devono essere, se necessario, aliquotati e accompagnati anche da una richiesta firmata da un medico. Qualora sia necessaria l'aliquotazione (richiesta di più analisi sullo stesso campione) i campioni non aliquotati non verranno accettati. Solo nel caso di campioni provenienti da procedimenti giudiziari o da campionamenti ufficiali, il LSP si riserva, qualora sia possibile, il compito di aliquotare i campioni.

Qualora la richiesta di esami su sangue o urina sia stata effettuata dal medico curante è dovuto il pagamento del solo ticket da effettuare prima del ritiro del rapporto di prova. E' possibile delegare altra persona al ritiro dei rapporti di prova, nel qual caso il ritirante deve mostrare copia della ricevuta di accettazione – contratto e regolare delega con firma e fotocopia di un documento identificativo del cliente.

**ORARIO DI ACCETTAZIONE DEI CAMPIONI**

Dal lunedì al venerdì dalle ore 9,00 alle ore 13,00.

Venerdì pomeriggio dalle ore 14,00 alle ore 19,00 previo appuntamento telefonico (0577 536752).

**CONTRATTO**

Il contratto viene stipulato con il Cliente al momento del conferimento del/i campione/i da analizzare ed è materialmente costituito dalla ricevuta di accettazione rilasciata al cliente in copia e dal presente allegato.

Il contratto viene attivato da una richiesta di analisi su carta intestata o su carta semplice, con riportati gli estremi del cliente comprensivi dell'indirizzo e recapito telefonico e, se necessario, i dati relativi alla fatturazione. I vari moduli per le richieste di analisi sono inseriti nel sito web del laboratorio (<http://www.uslsudest.toscana.it/index.php/laboratorio-sanita-pubblica>) a disposizione dei clienti.

In alcuni casi particolari, quali ad esempio la mancanza della richiesta di un medico per i campioni biologici (sangue e urina), richiesta incompleta, campioni recapitati da persona non abilitata alla firma del contratto (persona diversa dal contraente o comunque da chi ha titolo per la firma del

contratto) ecc., i campioni possono essere accettati con riserva, nel qual caso il cliente dovrà perfezionare il contratto di norma entro 48 ore lavorative (salvo altri accordi presi al momento dell'accettazione), pena la decadenza dello stesso e la mancata analisi dei campioni. Nel caso di campioni arrivati per posta o tramite corrieri il LSP, entro 48 ore lavorative, provvederà a contattare il cliente per il perfezionamento del contratto.

I termini contrattuali massimi per l'emissione dei rapporti di prova sono di norma di 45 giorni dalla data di accettazione. Qualora tali termini non possano essere rispettati, il cliente è informato se possibile al momento dell'accettazione del campione (nel qual caso i termini di emissione saranno riportati nel contratto – ricevuta di accettazione) o comunque al momento che si rende evidente l'impossibilità di rispettare il termine di 45 giorni.

**TIPOLOGIE DI CLIENTI E TARIFFE PRATICATE DAL LSP DI SIENA**

Le strutture delle Aziende USL della Toscana accedono gratuitamente alle prestazioni del laboratorio, per gli altri soggetti la tariffa praticata per le prove analitiche dal LSP di Siena è quella prevista dal Tariffario deliberato dalla Regione Toscana (Deliberazione n. 922 del 15 Luglio 2019), pubblicato sul BURT e recepito dall'Azienda USL Toscana Sud Est con propria deliberazione (Deliberazione del Direttore Generale N. 879 del 31-7-2019). Qualora la prova richiesta non sia riportata sul tariffario la tariffazione delle prove mancanti avviene per similitudine ovvero viene applicata la tariffa prevista per analisi simili.

Il Tariffario della Regione Toscana è soggetto a revisione in base all'aggiornamento annuale dei prezzi al consumo effettuato dall'ISTAT nonché in base a qualsiasi altra motivazione, il cliente è comunque tenuto a pagare la tariffa in vigore al momento dell'accettazione del/i campione/i. Il cliente che richiede l'analisi di molti campioni può richiedere l'applicazione di una tariffa ridotta rispetto al Tariffario, il laboratorio, sentita la Direzione Aziendale, si riserva in maniera unilaterale di accettare o meno la richiesta.

**IDENTIFICAZIONE DELLE PROVE DI ANALISI E TARIFFARIO**

Al fine di semplificare le operazioni di accettazione (consegna dei campioni e rilascio della ricevuta di accettazione – contratto) gli analiti non vengono di norma indicati con il metodo di prova ma semplicemente con il nome/i dell'analita/i o tramite una sigla. Ad ogni analita associato ad una singola matrice corrisponde però un metodo di prova univoco di seguito identificato correttamente, il cliente è pertanto pregato di consultare l'elenco riportato di seguito nel presente documento, tenendo conto del fatto che la firma sul contratto (annuale o estemporaneo) rappresenta accettazione contrattuale del metodo/i analitico/i utilizzato/i nel LSP di Siena. Nel citato elenco viene riportato anche il Tariffario praticato dal LSP (Tariffario della Regione Toscana).

**ACCREDITAMENTO ACCREDIA**

Il LSP di Siena è accreditato ACCREDIA (Ente Italiano di Accreditamento) (n° di accreditamento 0790 L) secondo la norma UNI CEI EN ISO/IEC 17025/2018. Nella tabella "Analiti, Metodi di Prova e Tariffario" contenuta nel presente documento, i metodi di prova accreditati sono scritti in grassetto e recano accanto all'identificativo della prova e al nome dell'analita corrispondente il simbolo **X**. Se in uno stesso metodo di prova sono presenti analiti accreditati ed altri non accreditati il simbolo **X** viene posto solamente accanto agli analiti accreditati che sono anche evidenziati in grassetto mentre quelli non accreditati non lo sono. Volendo informare il cliente sul significato dell'accREDITAMENTO ACCREDIA di seguito si riportano alcuni stralci ripresi integralmente dal sito web di ACCREDIA (<http://www.accredia.it>):

.....  
ACCREDIA è l'Ente designato dal governo italiano ad attestare la competenza, l'indipendenza e l'imparzialità degli organismi e dei laboratori che verificano la conformità dei beni e dei servizi alle norme. Le attività dell'Ente si articolano in tre Dipartimenti:

- *Certificazione e ispezione;*

- *Laboratori di prova;*

- *Laboratori di taratura.*

*Quale authority super partes, l'Ente di accreditamento garantisce l'affidabilità dei servizi svolti dagli organismi e dai laboratori, e svolge un servizio di pubblico interesse.*

*In qualità di terza parte indipendente, ACCREDIA garantisce il rispetto delle norme da parte degli organismi e dei laboratori accreditati e l'affidabilità delle attestazioni di conformità da essi rilasciate sul mercato, svolgendo un servizio a tutela della salute e della sicurezza delle persone e dell'ambiente.*

*Il ricorso da parte delle istituzioni, delle imprese e dei consumatori ai servizi di valutazione della conformità quali certificazioni, ispezioni, verifiche, prove e tarature accreditate, contribuisce ad alimentare la fiducia che sul mercato circolino beni e servizi sicuri e di qualità.*

*Nel caso dei laboratori, l'accREDITAMENTO dimostra che il soggetto soddisfa sia i requisiti tecnici che quelli relativi al sistema di gestione, necessari per offrire dati e risultati accurati e tecnicamente validi per specifiche attività di prova, di analisi e di taratura.*

.....

*ACCREDIA, mediante i propri funzionari tecnici, gli ispettori e gli esperti impegnati nelle attività di verifica, opera nel rispetto dei principi indicati dalla norma internazionale ISO/IEC 17011 e dal Regolamento CE 765/2008.*

*La politica della qualità e per l'imparzialità di ACCREDIA è volta a tutelare e assicurare la soddisfazione di tutte le parti interessate alle attività di accREDITAMENTO e valutazione della conformità.*

*L'accREDITAMENTO assicura che gli organismi di certificazione, ispezione e verifica, e i laboratori di prova e taratura, abbiano tutti i requisiti richiesti dalle norme per svolgere attività di valutazione della conformità.*

*Le verifiche per accreditare gli organismi e i laboratori sono svolte da ACCREDIA in base ad alcuni principi fondamentali che conferiscono valore ai servizi accreditati:*

- *Competenza. ACCREDIA valuta l'esperienza e la preparazione tecnica e professionale del personale dell'organismo o del laboratorio in funzione degli specifici settori operativi.*

- *Imparzialità e indipendenza. ACCREDIA accerta l'effettiva terzietà in particolare degli organismi di certificazione e ispezione, a garanzia dell'obiettività e dell'equità delle loro valutazioni.*

- *Riservatezza. Gli organismi e i laboratori non possono divulgare alcuna informazione riservata ottenuta durante il processo di valutazione della conformità.*

- *Assenza di conflitti di interessi. Il personale dell'organismo e del laboratorio deve dimostrare l'assenza di conflitti d'interesse rispetto al fornitore del prodotto da testare o dello strumento da tarare.*

- *Responsabilità. Gli organismi e i laboratori sono responsabili della valutazione delle evidenze oggettive su cui basano le proprie decisioni circa la conformità dell'organizzazione o del prodotto testato e devono gestire in modo rapido e accurato i reclami provenienti dai clienti e dal mercato.*

*Gli organismi e i laboratori accreditati utilizzano il marchio ACCREDIA per dimostrare il riconoscimento formale della propria competenza, indipendenza e imparzialità da parte dell'Ente nazionale di accREDITAMENTO.*

.....

*Il logo ACCREDIA, riconoscibile sui certificati rilasciati dall'Ente agli organismi e ai laboratori che ottengono l'accREDITAMENTO, rappresenta il "marchio di accREDITAMENTO".*

*Gli organismi e i laboratori accreditati possono applicare un'apposita versione del marchio ACCREDIA sui certificati di conformità e di taratura, sulle dichiarazioni di verifica e sui rapporti di prova e di ispezione, per testimoniare il riconoscimento ufficiale, a livello nazionale e internazionale, della loro idoneità a svolgere la specifica attività di valutazione della conformità per cui hanno ottenuto l'accREDITAMENTO.*

*Le imprese, le organizzazioni pubbliche e i professionisti che ricorrono ai servizi di certificazione, ispezione e verifica hanno a loro volta la facoltà di esibire il marchio ACCREDIA in qualità di utenti e clienti degli organismi accreditati.*

*La corretta diffusione del marchio di accREDITAMENTO è fondamentale per valorizzare l'attività di valutazione della conformità degli organismi e dei laboratori accreditati, e per promuovere l'affidabilità delle certificazioni, delle ispezioni, delle verifiche, delle prove e delle tarature.*

.....

**INCERTEZZA DI MISURA**

Per le prove accreditate è prevista l'espressione dell'incertezza di misura (incertezza estesa al 95%, fattore di copertura K=2) coerentemente con l'unità di misura del valore riportato, stimata dai dati di validazione dei metodi di prova. Nelle prove accreditate l'incertezza viene riportata sul rapporto di prova quando l'entità della stessa possa invalidare il risultato o il confronto con il Valore Limite. In tutti i casi, anche per le prove non accreditate, l'incertezza viene riportata anche qualora lo richieda (anche verbalmente) il cliente.

**CONSERVAZIONE DEI CAMPIONI ANALIZZATI**

I campioni sottoposti a prova, di norma dopo l'emissione del rapporto di prova vengono considerati rifiuti e come tali conferiti per lo smaltimento. Solo in caso di espressa richiesta del cliente il LSP può conservare i campioni o i sottocampioni fino a tempi conformi alla conosciuta conservabilità. In tal caso, qualora per la conservazione del campione sia necessaria e possibile l'aliquotazione (matrice che permetta l'aliquotazione, quantità di campione che permetta una aliquotazione, matrice che possa essere conservata e di cui è conosciuto il tempo di conservazione ecc.) il LSP esegue l'aliquotazione conservando i sottocampioni fino ai tempi richiesti dal cliente, conformemente alla conosciuta conservabilità.

**CONSERVAZIONE DELLA DOCUMENTAZIONE**

Tutta la documentazione inerente le prove di analisi effettuate dal LSP e le altre documentazioni di seguito elencate vengono conservate 5 anni e in particolare: Rapporti di prova, Fogli di lavoro, Rapporti di taratura (almeno gli ultimi due), Certificati di taratura (almeno gli ultimi due), Controlli dello stato di taratura, Registros ambientali, Verbal di campionamento, Registros strumentali, Contratti e loro riesami.

**IMPEGNO ALLA RISERVATEZZA**

Ai sensi del Regolamento (UE) 2016/679, tutti i dati riservati relativi ai Clienti non sono divulgati. Fanno eccezione le informazioni che debbano essere consegnate da parte del Laboratorio ad Autorità giudiziaria o amministrativa sulla base di Norme e Leggi in vigore. Il Laboratorio si impegna:

1. a considerare le informazioni confidenziali e riservate come strettamente private e ad adottare tutte le ragionevoli misure finalizzate a mantenerle tali;
2. ad utilizzare le informazioni confidenziali e riservate unicamente allo scopo per le quali sono state fornite o rese note, impegnandosi a non divulgarle a soggetti terzi;
3. a non usare tali informazioni in modo da poter arrecare qualsivoglia tipo di danno ai soggetti coinvolti;
4. a garantire la massima riservatezza, anche in osservanza alla vigente normativa in materia di marchi, di copyright e di brevetti per invenzioni industriali e in base alla normativa sulla privacy, ai sensi del D.Lgs. 196/2003, riguardo il know-how e tutte le informazioni acquisite, che non potranno in alcun modo, in alcun caso e per alcuna ragione essere utilizzate a proprio o altrui profitto e/o essere divulgate e/o riprodotte o comunque rese note a soggetti terzi.

Gli impegni assunti non si applicano alle informazioni, o a parte delle stesse, che nel momento in cui vengono rese note, direttamente o indirettamente, siano già di pubblico dominio".

**DIPARTIMENTO INTERAZIENDALE REGIONALE DEI LABORATORI DI SANITA' PUBBLICA DI AREA VASTA**  
**LABORATORIO DI SANITA' PUBBLICA AREA VASTA TOSCANA SUD EST**  
 **STRADA DEL RUFFOLO - 53100 SIENA**



**NOTA INTRODUTTIVA ALLA TABELLA: Analiti, Metodi di Prova e Tariffario**

I limiti inferiori del campo di applicazione corrispondono al limite di quantificazione e sono indicativi poiché possono subire piccole variazioni in dipendenza delle condizioni analitiche e dei risultati delle analisi dei bianchi.

**Tabella: Analiti, Metodi di Prova e Tariffario**

**MATRICE SANGUE**

Qualora sia previsto l'impiego di anticoagulanti i campioni in fase di prelievo devono essere agitati ripetutamente ad evitare il formarsi di coaguli

Identificativo della prova di analisi riportato nella ricevuta di accettazione - contratto	Analita/i corrispondenti all'identificativo	Metodo di prova	Codice Tariffario Regionale	Tariffario Regionale €	Campo di applicazione	Volume Minimo da consegnare per l'analisi (ml)	Tipo di provetta
Acetilcolinesterasi	Acetilcolinesterasi	MP 025 Rev0/2006 SANGUE: Determinazione del contenuto di acetilcolinesterasi e butirrilcolinesterasi - Metodo spettrofotometrico	toa3	33,00	illimitato	2	Provetta con anticoagulante. Il campione deve pervenire in laboratorio entro 24 ore dal prelievo.
Butirilcolinesterasi	Butirilcolinesterasi	MP 025 Rev0/2006 SANGUE: Determinazione del contenuto di acetilcolinesterasi e butirrilcolinesterasi - Metodo spettrofotometrico	toa22	33,00	illimitato	2	Idem sopra.
Cd AAS	Cadmio	MP 027 Rev0/2006 SANGUE: Determinazione del contenuto di cadmio - Metodo AAS ZEEMAN	toa32	39,00	≥ 0.3 µg/l	2	Provetta con anticoagulante. Se il campione viene consegnato dopo 24 ore dal prelievo deve essere congelato.
Met ICP (fino a 5)	Cadmio, cobalto, cromo, manganese, piombo, tallio in sangue o siero	MP 107a Rev0/2012 SANGUE: Determinazione del contenuto di elementi - Metodo ICP-MS	toa33	65,00	Cd, Tl ≥ 0.1 µg/l Co, Cr, Mn, Pb ≥ 1 µg/l	2	Contattare il Laboratorio per le modalità di prelievo del campione.
Cu	Rame serico	MP 030 Rev0/2006 SANGUE: Determinazione del contenuto di Rame - Metodo AAS - Fiamma	toa32	39,00	≥ 20 µg/l	1	Provetta di plastica senza anticoagulante (gel) o siero. Se il siero non è separato il campione deve pervenire entro 24 ore dal prelievo.
Hg - X	<b>Mercurio totale - X</b>	<b>MP 028 2019 Rev. 9</b> <b>SANGUE: Determinazione del contenuto di Mercurio totale - Metodo AAS - Vapori freddi</b>	toa40	59,00	1.0 - 80 µg/l	2 provette con 5 ml di sangue	Provetta con anticoagulante. Se il campione viene consegnato dopo 24 ore dal prelievo deve essere congelato.
Pb AAS	Piombo	MP 031 Rev0/2006 SANGUE: Determinazione del contenuto di piombo - Metodo AAS ZEEMAN	toa32	39,00	≥ 60 µg/l	2	Provetta con anticoagulante. Il campione deve pervenire al laboratorio non congelato entro 48 ore dal prelievo.
Proto IX	Protoporfirina IX libera ed eritrocitaria	MP 050 Rev0/2006 SANGUE: Determinazione del contenuto di protoporfirina IX libera ed eritrocitaria - Metodo fluorimetrico	toa47	39,00	illimitato	2	Provetta con anticoagulante. Il campione deve pervenire al laboratorio non congelato entro 48 ore dal prelievo. Il cliente deve fornire l'ematocrito e l'emoglobina.
Zn	Zinco serico	MP 026 Rev0/2006 SANGUE: Determinazione del contenuto di Zinco - Metodo AAS - Fiamma	toa32	39,00	≥ 50 µg/l	1	Provetta di plastica senza anticoagulante (gel) o siero. Se il siero non è separato il campione deve pervenire entro 24 ore dal prelievo.

**MATRICE URINA**

Se i campioni sono consegnati dopo 24 ore dal prelievo devono essere congelati ad eccezione di quelli in cui è richiesta la determinazione di anestetici o altri composti organici volatili tal quali - Se il cliente desidera che il dato relativo alla prova venga corretto per la creatinuria è necessario venga consegnata una provetta in plastica contenente 10 ml di urina (la determinazione della creatinina urinaria viene eseguita da altro laboratorio) - Qualora il campione di urina sia riferito alle 24 ore o a un diverso definito periodo il cliente deve indicare il volume di urina escreto nel periodo se desidera che il dato sia espresso come valore assoluto nel periodo di raccolta del campione

Identificativo della prova di analisi riportato nella ricevuta di accettazione - contratto	Analita/i corrispondenti all'identificativo	Metodo di prova	Codice Tariffario Regionale	Tariffario Regionale €	Campo di applicazione	Volume Minimo da consegnare per l'analisi (ml)	Tipo di provetta
10HPU - X	<b>1-Idrossipirene - X</b>	<b>MP 153 2019 Rev. 5</b> <b>URINA: Determinazione di 1-idrossipirene - Metodo HPLC-FLD</b>	toa39	53,00	0.05 - 60 µg/l	50	Contenitore in plastica schermato dalla luce con carta stagnola
2,5-Ex - X	<b>2,5-Esandione libero - X</b>	<b>MP 032 2019 Rev. 9</b> <b>URINA: Determinazione del contenuto di 2,5-Esandione libero - Metodo GC/MS</b>	toa2	47,00	0.018 - 2 mg/l	10	Contenitore in plastica
3PBA - X	<b>Acido 3-fenossibenzoico - X</b>	<b>MP 049 2019 Rev. 8</b> <b>URINA: Determinazione del contenuto di acido 3-Fenossibenzoico - Metodo GC/MS</b>	toa6	79,00	0.5 - 100 µg/l	20	Contenitore in plastica schermato dalla luce con carta stagnola
Ammine	Anilina, 4-amminobifenile, o-anisidina, p-anisidina, benzidina, 4-cloroanilina, 4-cloro-2-metilnilina, 2,4-diamminoisolo, 2,4-diamminotoluene, o-dianisidina, 3,3'-diclorobenzidina, 3,3'-dimetilbenzidina, 4,4'-metilbis-2-cloroanilina, 4,4'-metilendianilina, 2-metossi-5-metilnilina, 2-naftilammina, o-toluidina	MP 196 Rev0/2015 URINA: Determinazione della concentrazione di monoammine e diammine aromatiche - Metodo GC/MS	toa17	144,00	0.5 - 100 µg/l	30	Idem sopra
Cotina	Cotina	MP 197 Rev0/2015 URINA: Determinazione della concentrazione di cotina - Metodo HPLC/MS	toa30	47,00	>2 µg/l	10	Contenitore in plastica
Acephate [2]	Acephate	MP 051 Rev0/2006 URINA: Determinazione del contenuto di acephate e methamidophos - Metodo LC/MS	toa50	79,00	6 - 1000 µg/l	25	Contenitore in plastica schermato dalla luce con carta stagnola
2,4D/MCPA, la richiesta deve specificare il nome delle sostanze da sottoporre ad analisi tra quelle riportate a lato [1] [2]	Acido 2,4-diclorofenossiacetico + acido 2-metil-4-cloro-fenossiacetico	MP 047 Rev0/2006 URINA: Determinazione del contenuto di 2,4-D e MCPA - Metodo GC/MS	toa1	92,00	1.5 - 500 µg/l	50	Idem sopra
ALA	Acido delta-amminolevulinico	MP 055 Rev0/2006 URINA: Determinazione del contenuto di acido delta-amminolevulinico - Metodo spettrofotometrico	toa7	47,00	≥ 0.5 mg/l	5	Idem sopra
Alchilfosfati [2]	Diethyltiofosfato di potassio + diethylfosfato di potassio + diethyltiofosfato di potassio + dimethyltiofosfato di potassio + dimethylfosfato di potassio + dimethyltiofosfato di sodio	MP 045 Rev0/2006 URINA: Determinazione del contenuto di alchilfosfati - Metodo GC/MS	toa15	144,00	1.5 - 1500 µg/l	10	Idem sopra
Anestetici aloogenati, la richiesta deve specificare il nome delle sostanze da sottoporre ad analisi tra quelle riportate a lato [2]	Alotano + isofluorano + sevofluorano + Desfluorano	MP 035 Rev1/2017 URINA: Determinazione di Alotano, Sevofluorano, Isofluorano e Desfluorano. Metodo GC-MS	toa18	47,00	≥ 0.2 µg/l	10	Vial da spazio di testa contenente 3,5 g di NaCl chiusa ermeticamente con ghiera magnetica
As AAS	Arsenico inorganico + metaboliti metilati	MP 038 Rev0/2006 URINA: Determinazione del contenuto di arsenico inorganico e metaboliti metilati - Metodo AAS ZEEMAN	toa20	59,00	1.5 - 100 µg/l	5	Contenitore in plastica
Cd AAS	Cadmio	MP 039 Rev0/2006 URINA: Determinazione del contenuto di Cadmio - Metodo AAS-Zeeman	toa32	39,00	≥ 0.48 µg/l	5	Contenitore in plastica precedentemente lavato con acido nitrico
Cicloesano e cicloesandioli [1]	Cicloesano + cis,trans-1,4-cicloesandiolo + cis-1,2-cicloesandiolo + trans-1,2-cicloesandiolo	MP 033 Rev0/2006 URINA: Determinazione della concentrazione del cicloesano e cicloesandioli - Metodo in GC/MS	toa24	85,00	0.3 - 100 mg/l	10	Contenitore in plastica
COV - Fino a 5 componenti, la richiesta deve specificare il nome delle sostanze da sottoporre ad analisi tra quelle riportate a lato	1,1,1-Tricloroetano, 1,2-dicloropropano, 1-metossi-2-propilacetato, 2-metilesano, 3-metilesano, 2-metilpentano, 3-metilpentano, 4-idrossi-4-metil-2-pentanone (diacetonalcol), acetone, acetonitrile, alcol butilico-sec, alcol butilico-terz, benzene, n-butanolo, bromodichlorometano, bromoformio, cellosolve acetato (2-etossietilacetato), cicloesano, cicloesanone, cloroformio, cumene, diclorometano, dibromoclorometano, etanolo, etere etilico, etilacetato, etilbenzene, isobutanolo, isobutilacetato, isopropanolo, isopropilacetato, o- m- e p-xilene, metanolo, metilacetato, metilcicloesano, metilciclopentano, metiletilchetone, metilisobutilchetone, metil-tert-butiletere (MTBE), n-butilacetato, n-eptano, n-esano, n-pentano, n-propanolo, n-propilacetato, n-propilbenzene, solfuro di carbonio, stirene, tetracloroetilene, toluene, trichloroetilene, trimetilbenzoni, 1-bromopropano	MP 058 Rev0/2006 URINA: Determinazione di composti organici volatili - Metodo GC/MS	toa27	59,00	≥ 150 ng/l	10 oppure 43 in dipendenza del tipo di vial	Vial da spazio di testa contenente 3,5 g di NaCl chiusa ermeticamente con ghiera magnetica, altrimenti vial a chiusura ermetica da 43 ml riempita completamente di urina
COV - Da 6 a 10 componenti, idem come sopra	Idem sopra	Idem sopra	toa28	72,00	≥ 150 ng/l	Idem sopra	Idem sopra

[1] = Il metodo analitico prevede la determinazione di tutti gli analiti indicati per cui il costo della prova sarà comunque quello riportato anche se il cliente richiede la determinazione di un numero inferiore di analiti

[2] = La determinazione analitica prevede un contatto preliminare con il laboratorio da effettuare prima dell'invio dei campioni di prova

**DIPARTIMENTO INTERAZIENDALE REGIONALE DEI LABORATORI DI SANITA' PUBBLICA DI AREA VASTA  
LABORATORIO DI SANITA' PUBBLICA AREA VASTA TOSCANA SUD EST**

**☑ STRADA DEL RUFFOLO - 53100 SIENA**  
segue Tabella: Analiti, Metodi di Prova e Tariffario



LAB N° 0790 L

**MATRICE URINA**

Se i campioni sono consegnati dopo 24 ore dal prelievo devono essere congelati ad eccezione di quelli in cui è richiesta la determinazione di anestetici o altri composti organici volatili tal quali - Se il cliente desidera che il dato relativo alla prova venga corretto per la creatinuria è necessario venga consegnata una provetta in plastica contenente 10 ml di urina (la determinazione della creatinina urinaria viene eseguita da altro laboratorio) - Qualora il campione di urina sia riferito alle 24 ore o a un diverso definito periodo il cliente deve indicare il volume di urina escreto nel periodo se desidera che il dato sia espresso come valore assoluto nel periodo di raccolta del campione

Identificativo della prova di analisi riportato nella ricevuta di accettazione - contratto	Analita/i corrispondenti all'identificativo	Metodo di prova	Codice Tariffario Regionale	Tariffario Regionale €	Campo di applicazione	Volume Minimo da consegnare per l'analisi (ml)	Tipo di provetta
COV - Maggiore di 10 componenti, idem come sopra	Idem sopra	Idem sopra	toa29	85,00	≥ 150 ng/l	Idem sopra	Idem sopra
<b>BTEXS urina - X</b>	<b>Benzene, toluene, etilbenzene, xileni, stirene - X</b>	<b>MP 058.I 2019 Rev. 4</b> <b>URINA: Determinazione della concentrazione di benzene, toluene, etilbenzene, xileni e stirene - Metodo GC/MS</b>	toa27	59,00	0.5 - 50 µg/l	10 oppure 43 in dipendenza del tipo di vial	Idem sopra
Cr AAS	Cromo	MP 040 Rev0/2006 URINA: Determinazione del contenuto di Cromo - Metodo AAS-Zeeman	toa32	39,00	≥ 0.66 µg/l	5	Contenitore in plastica
Cu AAS	Rame	MP 094 Rev0/2006 URINA: Determinazione del contenuto di rame - Metodo AAS	toa32	39,00	≥ 1.5 µg/l	10	Contenitore in plastica
3,4-Dicloroanilina [2]	3,4-Dicloroanilina	MP 085 Rev0/2006 URINA: Determinazione del contenuto di 3,4- e 3,5-dicloroanilina - Metodo GC/MS	toa50	78,61	0.6 - 15 µg/l	25	Contenitore in plastica schermato dalla luce con carta stagnola
3,5-Dicloroanilina [2]	3,5-Dicloroanilina	MP 085 Rev0/2006 URINA: Determinazione del contenuto di 3,4- e 3,5-dicloroanilina - Metodo GC/MS	toa50	78,61	0.6 - 15 µg/l	25	Idem sopra
ETU [2]	Etilentiurea	MP 046 Rev0/2006 URINA: Determinazione del contenuto di etilentiurea - Metodo LC/MS	toa36	118,00	0.5 - 500 µg/l	40	Idem sopra
Fluoruri	Fluoruri	MP 065 Rev0/2006 URINA: Determinazione del contenuto di fluoruri - Metodo con elettrodo selettivo	toa38	39,00	0.06 - 20 mg/l	20	Contenitore in plastica
HFIP	Alcol esafluoro isopropilico	MP 029 Rev0/2006 URINA: Determinazione di alcol esafluoro isopropilico. Metodo GC-MS	toa16	47,00	2.5 - 5000 µg/l	10	Idem sopra
<b>Hg AAS - X</b>	<b>Mercurio totale - X</b>	<b>MP 041 2019 Rev. 10</b> <b>URINA: Determinazione del contenuto di Mercurio totale - Metodo AAS - Vapori freddi</b>	toa41	53,00	0.21 - 65 µg/l	15	Idem sopra
<b>IPPA e MIPPA - X</b>	<b>Acido Ippurico + acido o-metilippurico + acido m-metilippurico + acido p-metilippurico - X</b>	<b>MP 052 2019 Rev. 11</b> <b>URINA: Determinazione degli Acidi Ippurico, Orto-metilippurico, Meta-metilippurico e Para-metilippurico - Metodo HPLC-UV</b>	toa9	47,00	10 - 2000 mg/l	5	Idem sopra
<b>IPPA - X</b>	<b>Acido Ippurico - X</b>	<b>Idem sopra</b>	toa10	27,00	10 - 2000 mg/l	5	Idem sopra
<b>MIPPA - X</b>	<b>Acido o-metilippurico + acido m-metilippurico + acido p-metilippurico - X</b>	<b>Idem sopra</b>	toa5	27,00	10 - 2000 mg/l	5	Idem sopra
Met ICP B - fino a 5 elementi, la richiesta deve specificare il nome degli elementi da sottoporre ad analisi tra quelli riportati a lato	Argento, arsenico totale, berillio, rame, vanadio	MP 180 Rev1/2019 URINA: Determinazione del contenuto di Argento (Ag), Arsenico (As), Berillio (Be), Rame (Cu), Vanadio (V) - Metodo ICP-MS	toa33	65,00	Ag, V ≥ 0.030 µg/l As, Cu ≥ 1 µg/l Be ≥ 0.300 µg/l	ottimale 10 minimo 2	Idem sopra
Met ICP A - fino a 5 elementi, la richiesta deve specificare il nome degli elementi da sottoporre ad analisi tra quelli riportati a lato - X	<b>Antimonio, cadmio, cobalto, cromo totale, indio, manganese, nichel, piombo, platino, tallio - X</b>	<b>MP 107 2019 Ed. 2 Rev. 1</b> <b>URINA: Determinazione del contenuto di Antimonio (Sb), Cadmio (Cd), Cobalto (Co), Cromo totale (Cr), Indio (In), Manganese (Mn), Nichel (Ni), Platino (Pt), Piombo (Pb), Tallio (Tl) - Metodo ICP-MS</b>	toa33	65,00	In, Pt, Tl ≥ 0.01 µg/l; Cr ≥ 0.3 µg/l; Cd, Sb ≥ 0.1 µg/l; Co ≥ 0.4 µg/l; Mn ≥ 0.15 µg/l Ni ≥ 0.6 µg/l; Pb ≥ 2 µg/l	Idem sopra	Contenitore in plastica
Met ICP A - da 6 a 10 elementi, idem come sopra - X	<b>Idem sopra</b>	<b>Idem sopra</b>	toa34	130,00	Idem sopra	Idem sopra	Idem sopra
Met ICP A - > 10 elementi, idem come sopra - X	<b>Idem sopra</b>	<b>Idem sopra</b>	toa35	195,00	Idem sopra	Idem sopra	Idem sopra
Methamidophos [2]	Methamidophos	MP 051 Rev0/2006 URINA: Determinazione del contenuto di acephate e methamidophos - Metodo LC/MS	toa50	78,61	6 - 1000 µg/l	25	Contenitore in plastica schermato dalla luce con carta stagnola
Ni AAS	Nichel	MP 042 Rev0/2006 URINA: Determinazione del contenuto di nichel - Metodo AAS ZEEMAN	toa32	39,00	≥ 1.5 µg/l	20	Contenitore in plastica
<b>PGA e MA - X</b>	<b>Acido fenilglicosilico + acido mandelico - X</b>	<b>MP 053 2019 Rev. 8</b> <b>URINA: Determinazione degli acidi Mandelico e Fenilglicosilico - Metodo HPLC-UV</b>	toa4	47,00	Acido fenilglicosilico 12 - 1600 mg/l Acido mandelico 12 - 2000 mg/l	5	Idem sopra
Pb AAS	Piombo	MP 054 Rev0/2006 URINA: Determinazione del contenuto di piombo - Metodo AAS ZEEMAN	toa32	39,00	≥ 1.5 µg/l	20	Idem sopra
PBG	Porfobilinogeno	MP 056 Rev0/2006 URINA: Determinazione del contenuto di porfobilinogeno - Metodo spettrofotometrico	toa46	47,00	≥ 0.5 mg/l	5	Contenitore in plastica schermato dalla luce con carta stagnola
Protossido di azoto	Protossido di azoto	MP 034 Rev0/2006 URINA: Determinazione protossido d'azoto - Metodo GC-ECD	toa19	47,00	≥ 2 µg/l	10	Vial da spazio di testa contenente 3,5 g di NaCl chiusa ermeticamente con ghiera magnetica
Spettro porfirine	Coproporfirina I + coproporfirina III + pentacarbossiporfirina + esacarbossiporfirina + eptacarbossiporfirina + uroporfirina	MP 059 Rev0/2006 URINA: Determinazione dello spettro delle porfirine - Metodo HPLC-FLD	toa45	39,00	≥ 2.5 nmoli/l	25 (urine delle 24 ore)	Contenitore in plastica schermato dalla luce con carta stagnola. Il cliente deve indicare la diuresi delle 24 ore
TCA	Acido tricloroacetico	MP 060 Rev0/2006 URINA: Determinazione della concentrazione di acido tricloroacetico - Metodo in gascromatografia	toa13	39,00	1 - 100 µg/ml	5	Contenitore in plastica
TCP [2]	3,5,6-Tricloro-2-piridinolo	MP 048 Rev0/2006 URINA: Determinazione del contenuto di 3,5,6-Tricloro-2-piridinolo - Metodo GC/MS	toa50	79,00	1.5-1000 µg/l	25	Contenitore in plastica schermato dalla luce con carta stagnola
<b>TTMUCA - X</b>	<b>Acido t,t-muconico - X</b>	<b>MP 061 2019 Rev. 9</b> <b>URINA: Determinazione del contenuto di acido trans,trans-muconico - Metodo HPLC-UV</b>	toa12	42,00	≥ 10 µg/l	20	Contenitore in plastica
Zn AAS	Zinco	MP 095 Rev0/2006 URINA: Determinazione del contenuto di zinco - Metodo AAS	toa32	39,00	≥ 10 µg/l	10	Idem sopra

[2] = La determinazione analitica prevede un contatto preliminare con il laboratorio da effettuare prima dell'invio dei campioni di prova



**DIPARTIMENTO INTERAZIENDALE REGIONALE DEI LABORATORI DI SANITA' PUBBLICA DI AREA VASTA**  
**LABORATORIO DI SANITA' PUBBLICA AREA VASTA TOSCANA SUD EST**



LAB N° 0790 L

☑ **STRADA DEL RUFFOLO - 53100 SIENA**  
 segue Tabella: Analiti, Metodi di Prova e Tariffario

**INQUINANTI AERODISPERSI CAPTATI SU SUPPORTI VARI**

Identificativo della prova di analisi riportata nella ricevuta di accettazione - contratto	Analita/i corrispondenti all'identificativo	Metodo di prova	Codice Tariffario Regionale	Tariffario Regionale €	Campo di applicazione	Sistema di Captazione	Avvertenze
Fito A fiala - La richiesta deve specificare il nome delle sostanze da analizzare tra quelle riportate a lato [2]	Azinphos metile, clorpirifos metile, clorpirifos etile, dimetoato, fenitroton, ometoato, tolclofos metile	MP 004.1 Rev0/2006 MEMBRANE IN FIBRA DI VETRO E FIALE DI AMBERLITE: Determinazione del contenuto di esteri organofosforici aerodispersi - Metodo GC/MS o LC-MS	ach32	72,00 per singolo composto	≥ 300 ng/campione	Fiala XAD2 e membrana in fibra di vetro priva di leganti	Idem sopra
Folpet [2]	Folpet	MP 081 Rev0/2006 MEMBRANE IN FIBRA DI VETRO: Determinazione del contenuto di Folpet aerodisperso - Metodo GC/MS	ach31	60,00	≥ 3 µg/campione	Membrana in fibra di vetro priva di leganti	Idem sopra
FQ - La richiesta deve specificare il nome della sostanza da analizzare tra quelle riportate a lato [2]	Fenamidone, quinoxifen	MP 044 Rev0/2006 MEMBRANE IN FIBRA DI VETRO: Determinazione del contenuto di Quinoxifen e Fenamidone aerodispersi - Metodo GC/MS	ach31	60,00 per singolo composto	≥ 300 ng/campione	Idem sopra	Consegnare 5 supporti di campionamento (stesso lotto dei campioni) che non hanno campionato. I campioni devono essere schermati dalla luce.
GT - La richiesta deve specificare il nome delle sostanze da sottoporre ad analisi tra quelle riportate a lato	Acido solfidrico, biossido di zolfo, biossido di azoto, ossido di azoto, ossido di carbonio, biossido di carbonio	MP 067 Rev0/2006 Determinazione di gas tossici aerodispersi - Metodo a lettura diretta con analizzatore a cella elettrochimica	ach34	20,00 per singolo composto	Acido solfidrico 2 - 500 ppm biossido di zolfo 0.2 - 50 ppm biossido di azoto 0.2 - 50 ppm ossido di azoto 1 - 100 ppm ossido di carbonio 2 - 1000 ppm biossido di carbonio 0.01 - 5%	Sacca in tedlar	-
Ammoniaca	Ammoniaca	MP 183 Rev0/2015 Campionatori attivi e passivi: determinazione di ammoniaca. Metodo IC	ach47	27,00	Fiala da 200 mg: ≥ 0.25 µg/campione Radiello: ≥ 0.25 µg/campione	Fiala gel di silice trattata con acido solforico Radiello per ammoniaca	Consegnare 3 supporti di campionamento (stesso lotto dei campioni) che non hanno campionato. Il campione deve essere conservato in frigorifero prima della consegna al laboratorio.
Hg	Mercurio elemento e forme inorganiche come Hg	MP 010 Rev0/2006 FIALE HYDRAR®: Determinazione della concentrazione di mercurio - Metodo AAS-Vapori freddi	ach29	47,00	0.04 - 1.2 µg/fiala	Fiala Hydrar	Consegnare 6 supporti di campionamento (stesso lotto dei campioni) che non hanno campionato
NO <sub>x</sub> e SO <sub>x</sub> , HF - La richiesta deve specificare il nome della sostanza da sottoporre ad analisi	Biossido di azoto, Biossido di zolfo, acido fluoridrico	MP 185.1 Rev1/2017 Campionatori attivi e/o passivi: determinazione di biossido di azoto, biossido di zolfo e acido fluoridrico. Metodo IC	ach42	27,00 per singolo composto	Biossido di azoto Fiala da 400 mg TEA: ≥ 0.25 µg/campione Radiello: ≥ 0.25 µg/campione Biossido di zolfo Radiello: ≥ 0.80 µg/campione Acido fluoridrico Radiello: ≥ 0.20 µg/campione	Fiala con TEA su setacci molecolari per biossido di azoto Radiello per biossido di azoto, biossido di zolfo e acido fluoridrico	Consegnare 3 supporti di campionamento (stesso lotto dei campioni) che non hanno campionato. Il campione deve essere conservato in frigorifero prima della consegna al laboratorio.
NO	Ossido di azoto	MP 185.2 Rev0/2015 Campionatori attivi: determinazione di ossido di azoto. Metodo IC	ach46	27,00	Fiala 400 mg TEA + 800 mg ossidante + 400 mg TEA: ≥ 0.25 µg/campione	Fiala con TEA su setacci molecolari + fiala ossidante (contenente cromato) + fiala con TEA su setacci molecolari	Idem sopra
Imidacloprid [2]	Imidacloprid	MP 004.6 Rev0/2006 MEMBRANE IN FIBRA DI VETRO: Determinazione del contenuto di Imidacloprid aerodisperso - Metodo LC/MS	ach30	92,00	≥ 300 ng/campione	Membrana in fibra di vetro priva di leganti	Consegnare 5 supporti di campionamento (stesso lotto dei campioni) che non hanno campionato. I campioni devono essere schermati dalla luce.
IPA	5-Metilcrisene + acenafene + antracene + benzo(a)antracene + benzo(a)pirene + benzo(b)fluorantene + benzo(ghi)perilene + benzo(j)fluorantene + benzo(k)fluorantene + crisene + dibenzo(a,e)pirene + dibenzo(a,h)antracene + dibenzo(a,l)pirene + fenantrene + fluorantene + fluorene + indeno(1,2,3-cd)pirene + naftalene + pirene	MP 006 Rev0/2006 MEMBRANE IN TEFLON E FIALE XAD2: Determinazione di Idrocarburi policiclici aromatici aerodispersi - Metodo HPLC-FLD	ach35	92,00	Benzo(a)pirene ≥ 0.5 ng/membrana Benzo(a)pirene ≥ 2 ng/fiala	Fiala XAD2 + membrana in Teflon	Consegnare 7 supporti di campionamento (stesso lotto dei campioni) che non hanno campionato. I campioni devono essere schermati dalla luce.
Isoocianati - La richiesta deve specificare il nome delle sostanze da sottoporre ad analisi tra quelle riportate a lato [2]	MDI, 2,4-TDI, 2,6-TDI, HDI, IPDI	MP 007 Rev0/2006 MEMBRANE IN FIBRA DI VETRO CON 1,2-PIRIDIL PIPERAZINA: Determinazione di diisocianati aerodispersi - Metodo HPLC - FLD	ach23	59,00	MDI e 2,4-TDI e 2,6-TDI ≥ 30 ng/campione HDI e IPDI ≥ 60 ng/campione	Membrana preparata dal LSP	Consegnare 5 supporti di campionamento (stesso lotto dei campioni) che non hanno campionato. I campioni devono essere schermati dalla luce.
Lufenuron [2]	Lufenuron	MP 078 Rev0/2006 MEMBRANE IN FIBRA DI VETRO: Determinazione del contenuto di Lufenuron aerodisperso - Metodo LC/MS	ach30	92,00	≥ 300 ng/campione	Membrana in fibra di vetro priva di leganti	Idem sopra
Malathion [2]	Malathion	MP 013 Rev0/2006 MEMBRANE IN FIBRA DI VETRO: Determinazione del contenuto di malathion aerodisperso - Metodo GC/MS	ach31	60,00	≥ 300 ng/campione	Idem sopra	Idem sopra
MEPE - La richiesta deve specificare il nome delle sostanze da sottoporre ad analisi tra quelle riportate a lato [2]	Metalaxyl, penconazolo	MP 091 Rev0/2006 MEMBRANE IN FIBRA DI VETRO: Determinazione del contenuto di Metalaxyl e Penconazolo aerodispersi - Metodo GC/MS	ach31	60,00 per singolo composto	≥ 300 ng/campione	Idem sopra	Idem sopra
Met AAS - La richiesta deve specificare il nome delle sostanze da sottoporre ad analisi tra quelle riportate a lato	Arsenico, cadmio, cromo, indio, nichel, piombo, rame, zinco	MP 008 Rev0/2006 MEMBRANE IN ESTERI MISTI DI CELLULOSA: Determinazione della concentrazione di metalli aerodispersi - Metodo AAS ZEEMAN	ach25	47,00 per singolo composto	≥ 0.05 µg/campione	Membrana esteri misti di cellulosa	Consegnare 5 supporti di campionamento (stesso lotto dei campioni) che non hanno campionato ogni 7 campioni
Met ICP fino a 5 elementi - La richiesta deve specificare il nome delle sostanze da sottoporre ad analisi tra quelle riportate a lato	Antimonio, argento, arsenico, berillio, cadmio, cobalto, cromo, indio, manganese, nichel, piombo, platino, rame, tallio, vanadio	MP 107b Rev0/2012 MEMBRANE IN ESTERI MISTI DI CELLULOSA: Determinazione del contenuto di elementi - Metodo ICP-MS	ach26	65,00	≥ 0.05 µg/campione	Idem sopra	Idem sopra
Met ICP da 6 a 10 elementi, idem come sopra	Idem sopra	Idem sopra	ach27	130,00	Idem sopra	Idem sopra	Idem sopra
Met ICP superiore a 10 elementi, idem come sopra	Idem sopra	Idem sopra	ach28	195,00	Idem sopra	Idem sopra	Idem sopra
MMZ - La richiesta deve specificare il nome delle sostanze da sottoporre ad analisi tra quelle riportate a lato [2]	Mancozeb, maneb, zineb	MP 004.3 Rev0/2006 MEMBRANE IN FIBRA DI VETRO - Determinazione del contenuto di etilenbisditiocarbammati aerodispersi - Metodo LC/MS	ach30	92,00 per singolo composto	≥ 3 µg/campione	Membrana in fibra di vetro priva di leganti	Consegnare 5 supporti di campionamento (stesso lotto dei campioni) che non hanno campionato. I campioni devono essere schermati dalla luce.
Methomyl [2]	Methomyl	MP 004.7 Rev0/2006 MEMBRANE IN FIBRA DI VETRO: Determinazione del contenuto di Methomyl aerodisperso - Metodo LC-MS	ach30	92,00	≥ 300 ng/campione	Idem sopra	Idem sopra
Pirimetanil [2]	Pyrimetanil	MP 077 Rev0/2006 MEMBRANE IN FIBRA DI VETRO: Determinazione del contenuto di Pyrimetanil aerodisperso - Metodo LC/MS	ach30	92,00	≥ 300 ng/campione	Idem sopra	Idem sopra
Polvere	Particelle aerodisperse depositate su membrana ✗	MP 012 2019 Rev. 6 SUBSTRATI FILTRANTI: Determinazione gravimetrica	pef4	39,00	0.01 - 10 mg/campione	Membrana	Consegnare 3 supporti di campionamento (stesso lotto dei campioni) che non hanno campionato
Polvere di legno	Particelle di legno aerodisperse depositate su membrana ✗	MP 012 2019 Rev. 6 SUBSTRATI FILTRANTI: Determinazione gravimetrica	pef4	39,00	0.01 - 10 mg/campione	Membrana	Idem sopra
Procimidone [2]	Procimidone	MP 079 Rev0/2006 MEMBRANE IN FIBRA DI VETRO: Determinazione del contenuto di Procimidone aerodisperso - Metodo GC/MS	ach31	60,00	≥ 300 ng/campione	Membrana in fibra di vetro priva di leganti	Consegnare 5 supporti di campionamento (stesso lotto dei campioni) che non hanno campionato. I campioni devono essere schermati dalla luce.
Cotina e Nicotina Membrane	Cotina e Nicotina	MP 232 Rev0/2017 MEMBRANE IN FIBRA DI VETRO: Determinazione del contenuto di Cotina e Nicotina - Metodo LC/MS	ach43	92,00	≥ 0.01 µg/campione	Membrana in fibra di vetro priva di leganti	Consegnare 5 supporti di campionamento (stesso lotto dei campioni) che non hanno campionato.
Cotina e Nicotina Fiale	Cotina e Nicotina	MP 233 Rev0/2017 FIALE AMBERLITE: Determinazione del contenuto di Cotina e Nicotina - Metodo GC/MS	ach44	59,00	≥ 0.01 µg/campione	Fiala di amberlite (XAD2 o XAD4)	Consegnare 3 supporti di campionamento (stesso lotto dei campioni) che non hanno campionato.

[2] = La determinazione analitica prevede un contatto preliminare con il laboratorio da effettuare prima dell'invio dei campioni di prova

**DIPARTIMENTO INTERAZIENDALE REGIONALE DEI LABORATORI DI SANITA' PUBBLICA DI AREA VASTA  
LABORATORIO DI SANITA' PUBBLICA AREA VASTA TOSCANA SUD EST**



**STRADA DEL RUFFOLO - 53100 SIENA**

segue Tabella: Analiti, Metodi di Prova e Tariffario

**INQUINANTI AERODISPERSI CAPTATI SU SUPPORTI VARI**

Identificativo della prova di analisi riportato nella ricevuta di accettazione - contratto	Analita/i corrispondenti all'identificativo	Metodo di prova	Codice Tariffario Regionale	Tariffario Regionale €	Campo di applicazione	Sistema di Captazione	Avvertenze
Propiconazolo [2]	Propiconazolo	MP 084 Rev0/2006 MEMBRANE IN FIBRA DI VETRO: Determinazione del contenuto di propiconazolo aerodisperso - Metodo GC/MS	ach31	60,00	≥ 300 ng/campione	Idem sopra	Idem sopra
Protossido di azoto	Protossido di azoto	MP 036 Rev0/2006 CAMPIONATORI PASSIVI A DIFFUSIONE RADIALE RADIELLO*: Determinazione protossido d'azoto aerodisperso - Metodo GC-ECD	ach38	65,00	≥ 0.10 µg/radiello	Radiello per anestetici	Consegnare 5 supporti di campionamento (stesso lotto dei campioni) che non hanno campionato
Silice su CIP - ✗	Quarzo, cristobalite - ✗	MP 015 2019 Rev. 6 MEMBRANE IN PVC O SPUGNE POLIURETANICHE: Determinazione della silice libera cristallina aerodispersa nella frazione respirabile - Metodo in diffrattometria a raggi X	pef2	130,00	Quarzo 9 - 400 µg/campione Cristobalite 14 - 400 µg/campione	Spugna poliuretanic	Consegnare 1 supporto di campionamento (stesso lotto dei campioni) che non ha campionato
Silice su membrana - ✗			pef2	130,00	Quarzo 8 - 400 µg/campione Cristobalite 8 - 400 µg/campione	Membrana in PVC	
<b>MATERIALI (pads, wipe test, liquidi di lavaggio delle mani, materiali vari) - Qualora il cliente fornisca la superficie del pad o, per i wipe test, l'area sottoposta a campionamento il laboratorio nell'allegato al rapporto di prova riporterà il risultato espresso per unità di superficie</b>							
Identificativo della prova di analisi riportato nella ricevuta di accettazione - contratto	Analita/i corrispondenti all'identificativo	Metodo di prova	Codice Tariffario Regionale	Tariffario Regionale €	Campo di applicazione	Sistema di captazione	Avvertenze
5-FU WT - ✗	5-Fluorouracile - ✗	MP 062.1 2019 Rev. 9 WIPE TEST IN TESSUTO NON TESSUTO (TNT): Determinazione della concentrazione di 5-fluorouracile - Metodo in HPLC-UV	ach1	65,00	> 0.030 µg/campione	Wipe test in tessuto non tessuto (TNT)	Consegnare 10 supporti di campionamento (stesso lotto dei campioni) che non hanno campionato ogni 40 campioni. I campioni devono essere schermati dalla luce. Umidificare i campioni con soluzione alcalina ottenuta aggiungendo a 2 L di acqua deionizzata 1 mL di NaOH 1,25M
5-FU P - ✗	5-Fluorouracile - ✗	MP 062.2 2019 Rev. 7 PADS IN TESSUTO NON TESSUTO (TNT): Determinazione della concentrazione di 5-fluorouracile - Metodo in HPLC-UV	ach1	65,00	> 0.030 µg/campione	Pads in tessuto non tessuto (TNT) quadrati o rotondi con aree comprese tra 4 e 20 cm²	Consegnare 10 supporti di campionamento (stesso lotto dei campioni) che non hanno campionato ogni 40 campioni. I campioni devono essere schermati dalla luce.
5-FU - ✗	5-Fluorouracile - ✗	MP 176 2019 Ed 2 Rev. 2 GARZE IN TESSUTO NON TESSUTO (TNT): Determinazione della concentrazione di ciclofosfamide, ifosfamide, 5-fluorouracile e metotrexate - Metodo LC-MS/MS	ach9	93,00	> 1 ng/campione	Wipe test o pads in tessuto non tessuto (TNT)	Consegnare 10 supporti di campionamento (stesso lotto dei campioni) che non hanno campionato ogni 40 campioni. I pads possono essere quadrati o rotondi e le aree devono essere comprese tra 4 e 20 cm². Gli wipe test sono umidificati con soluzione alcalina ottenuta aggiungendo a 2 L di acqua deionizzata 1 mL di NaOH 1,25M. I campioni devono essere schermati dalla luce.
Asbesto mg/kg	Amosite + antofillite + crisotilo + crocidolite + tremolite	MP 018 Rev0/2006 MATERIALI: Determinazione della concentrazione di amianto - Metodo in diffrattometria a raggi X	pef1	195,00	Amosite 14 - 100 µg / Antofillite 17 - 100 µg / Crisotilo 25 - 100 µg / Crocidolite 16 - 200 µg / Tremolite 31 - 100 µg	Campione di materiale	Il campione deve essere rappresentativo, di dimensioni dell'ordine di circa 5x10 cm e quanto rimane deve essere ritirato con il Rapporto di prova.
Asbesto % in peso	Amosite + antofillite + crisotilo + crocidolite + tremolite	D.M. 06/09/1994 GU SO n°220 del 20/09/1994 All.1 P.to A (escluso campionamento)	pef1	195,00	20-100 µg/campione-tutte le forme	Campione di materiale	Il campione deve essere rappresentativo, di dimensioni dell'ordine di circa 5x10 cm. Nel caso di campioni in forma non aggregata (fibre o polveri), contattare il Laboratorio per concordare quantità e modalità di consegna. Il campione residuo dopo l'analisi deve essere ritirato ai fini dello smaltimento.
Asbesto analisi qualitativa MODC	Amosite + antofillite + crisotilo + crocidolite + tremolite	D.M. 06/09/1994 GU SO n°220 del 20/09/1994 All. 3	pef8	65,00	-	Campione di materiale	Idem sopra
Asbesto analisi qualitativa SEM	Amosite + antofillite + crisotilo + crocidolite + tremolite	MP 212 Rev1/2018 - MATERIALI: Determinazione della presenza/assenza di amianto mediante microscopia elettronica a scansione	pef5	326,00	-	Campione di materiale	Idem sopra
Fibre SEM	Fibre artificiali vetrose	MP 234 Rev0/2018 - MATERIALE FIBROSO IN MASSA: misura dei diametri ponderata rispetto alla lunghezza - Metodo in microscopia elettronica a scansione	pef5	326,00	-	Campione di materiale	Contattare il Laboratorio per concordare quantità e modalità di consegna dei materiali.
Azacitidina	Azacitidina	MP 213 Rev0/2017 WIPE TEST O PADS IN TESSUTO NON TESSUTO (TNT): Determinazione della concentrazione di azacitidina - Metodo LC-UV	ach39	65,00	≥ 0.10 µg/campione	Wipe test o pads in tessuto non tessuto (TNT)	Consegnare 10 supporti di campionamento (stesso lotto dei campioni) che non hanno campionato ogni 40 campioni. I campioni devono essere schermati dalla luce ed immediatamente congelati. Gli wipe test sono umidificati con tampone fosfato a pH=7, 0,01M
Azossistrobina [2]	Azoxystrobin	MP 072 Rev0/2006 PADS E LIQUIDI DI LAVAGGIO DELLE MANI: Determinazione del contenuto di Azoxystrobin - Metodo LC/MS	ach30	92,00	≥ 30 ng/campione	Pads (α-cellulosa), liquidi di lavaggio mani (etanolo)	Per i pads consegnare 7 supporti di campionamento (stesso lotto dei campioni) che non hanno campionato. Per i lavaggi mani consegnare un campione del liquido utilizzato per il lavaggio. I campioni devono essere schermati dalla luce.
Fibre di asbesto in BAL/Tessuti umani Se trattasi di tessuti umani la richiesta deve specificare il tipo di tessuto	Crisotilo + anfiboli	MP 108 Rev1/2018 - LIQUIDI DI LAVAGGIO BRONCOALVEOLARE E TESSUTI BIOLOGICI: Determinazione della concentrazione di fibre di asbesto - Metodo in microscopia elettronica a scansione	pef6	521,00	-	BAL o tessuti umani	Consegnare al Laboratorio almeno 10 ml di campione.
Corpuscoli di asbesto in BAL/Tessuti umani. Se trattasi di tessuti umani la richiesta deve specificare il tipo di tessuto.	Corpuscoli di Asbesto	MP 206 Rev0/2016 - LIQUIDI DI LAVAGGIO BRONCOALVEOLARE E TESSUTI BIOLOGICI: Determinazione della concentrazione di corpuscoli di asbesto - Metodo in microscopia ottica a contrasto di fase (MOCF)	pef3	130,00	-	BAL o tessuti umani	Idem sopra
Ciclofosfamide - ✗	Ciclofosfamide - ✗	MP 176 2019 Ed 2 Rev. 2 GARZE IN TESSUTO NON TESSUTO (TNT): Determinazione della concentrazione di ciclofosfamide, ifosfamide, 5-fluorouracile e metotrexate - Metodo LC-MS/MS	ach9	93,00	> 1 ng/campione	Wipe test o pads in tessuto non tessuto (TNT)	Consegnare 10 supporti di campionamento (stesso lotto dei campioni) che non hanno campionato ogni 40 campioni. I pads possono essere quadrati o rotondi e le aree devono essere comprese tra 4 e 20 cm². Gli wipe test sono umidificati con soluzione alcalina ottenuta aggiungendo a 2 L di acqua deionizzata 1 mL di NaOH 1,25M. I campioni devono essere schermati dalla luce.
Cimoxanil [2]	Cymoxanil	MP 074 Rev0/2006 PADS E LIQUIDI DI LAVAGGIO DELLE MANI: Determinazione del contenuto di Cimoxanil - Metodo GC/MS	ach31	60,00	≥ 300 ng/campione	Pads (α-cellulosa), liquidi di lavaggio mani (etanolo)	Per i pads consegnare 7 supporti di campionamento (stesso lotto dei campioni) che non hanno campionato. Per i lavaggi mani consegnare un campione del liquido utilizzato per il lavaggio. I campioni devono essere schermati dalla luce.
Clortalonil [2]	Chlorothalonil	MP 016.5 Rev0/2006 PADS E LIQUIDI DI LAVAGGIO DELLE MANI: Determinazione del contenuto di Chlorothalonil - Metodo LC-MS	ach30	92,00	≥ 300 ng/campione	Idem sopra	Idem sopra
Dinocap [2]	Dinocap	MP 075 Rev0/2006 PADS E LIQUIDI DI LAVAGGIO DELLE MANI: Determinazione del contenuto di Dinocap - Metodo LC/MS	ach30	92,00	≥ 3 µg/campione	Idem sopra	Idem sopra
DL - La richiesta deve specificare il nome delle sostanze da sottoporre ad analisi tra quelle riportate a lato [2]	Deltamethrina, lambda-cialotrina	MP 016.4 Rev0/2006 PADS E LIQUIDI DI LAVAGGIO DELLE MANI: Determinazione del contenuto di deltamethrina e lambda-cialotrina - Metodo HPLC-UV	ach30	92,00 per composto	≥ 3 µg/campione	Idem sopra	Idem sopra
ETU [2]	Etilentiourea	MP 016.2 Rev0/2006 PADS E LIQUIDI DI LAVAGGIO DELLE MANI: Determinazione del contenuto di etilentiourea - Metodo LC/MS	ach30	92,00	≥ 300 ng/campione	Idem sopra	Idem sopra
Folpet [2]	Folpet	MP 073 Rev0/2006 PADS E LIQUIDI DI LAVAGGIO DELLE MANI: Determinazione del contenuto di Folpet - Metodo GC/MS	ach31	60,00	≥ 3 µg/campione	Idem sopra	Idem sopra
FQ - La richiesta deve specificare il nome delle sostanze da sottoporre ad analisi tra quelle riportate a lato [2]	Fenamidone, quinoxifen	MP 087 Rev0/2006 PADS E LIQUIDI DI LAVAGGIO DELLE MANI: Determinazione del contenuto di Quinoxifen e Fenamidone - Metodo GC/MS	ach31	60,00 per singolo composto	≥ 300 ng/campione	Idem sopra	Idem sopra
Hg	Mercurio elemento e forme inorganiche come Hg	MP 086 Rev0/2006 PADS DI FIBRA DI VETRO: Determinazione della concentrazione di mercurio - Metodo AAS - Vapori freddi	ach29	47,00	≥ 300 ng/campione	Pads (fibra di vetro)	Consegnare 7 supporti di campionamento (stesso lotto dei campioni) che non hanno campionato
Ifosfamide - ✗	Ifosfamide - ✗	MP 176 2019 Ed 2 Rev. 2 GARZE IN TESSUTO NON TESSUTO (TNT): Determinazione della concentrazione di ciclofosfamide, ifosfamide, 5-fluorouracile e metotrexate - Metodo LC-MS/MS	ach40	93,00	> 2 ng/campione	Wipe test o pads in tessuto non tessuto (TNT)	Consegnare 10 supporti di campionamento (stesso lotto dei campioni) che non hanno campionato ogni 40 campioni. I pads possono essere quadrati o rotondi e le aree devono essere comprese tra 4 e 20 cm². Gli wipe test sono umidificati con soluzione alcalina ottenuta aggiungendo a 2 L di acqua deionizzata 1 mL di NaOH 1,25M. I campioni devono essere schermati dalla luce.
Imidacloprid [2]	Imidacloprid	MP 016.6 Rev0/2006 PADS E LIQUIDI DI LAVAGGIO DELLE MANI: Determinazione del contenuto di Imidacloprid - Metodo GC/MS	ach31	60,00	≥ 300 ng/campione	Pads (α-cellulosa), liquidi di lavaggio mani (etanolo)	Per i pads consegnare 7 supporti di campionamento (stesso lotto dei campioni) che non hanno campionato. Per i lavaggi mani consegnare un campione del liquido utilizzato per il lavaggio. I campioni devono essere schermati dalla luce.
IPA LM	5-Metilcrisene + acenafte + antracene + benzo(a)antracene + benzo(a)pirene + benzo(b)fluorantene + benzo(ghi)perilene + benzo(j)fluorantene + benzo(k)fluorantene + crisene + dibenzo(a,e)pirene + dibenzo(a,h)antracene + dibenzo(a,i)pirene + fenantrene + fluorantene + fluorene + indeno(1,2,3-cd)pirene + naftalene + pirene	MP 019 Rev0/2006 LIQUIDI DI LAVAGGIO DELLE MANI: Determinazione di Idrocarburi policiclici aromatici - Metodo HPLC-FLD	ach36	65,00	Benzo(a)pirene ≥ 0.25 ng/ml	Liquidi di lavaggio mani (etanolo)	Consegnare un campione del liquido utilizzato per il lavaggio. I campioni devono essere schermati dalla luce.

[2] = La determinazione analitica prevede un contatto preliminare con il laboratorio da effettuare prima dell'invio dei campioni di prova

**DIPARTIMENTO INTERAZIENDALE REGIONALE DEI LABORATORI DI SANITA' PUBBLICA DI AREA VASTA**  
**LABORATORIO DI SANITA' PUBBLICA AREA VASTA TOSCANA SUD EST**



LAB N° 0790 L

**☑ STRADA DEL RUFFOLO - 53100 SIENA**  
 segue Tabella: Analiti, Metodi di Prova e Tariffario

**MATERIALI (pads, wipe test, liquidi di lavaggio delle mani, materiali vari) – Qualora il cliente fornisca la superficie del pad o, per i wipe test, l'area sottoposta a campionamento il laboratorio nell'allegato al rapporto di prova riporterà il risultato espresso per unità di superficie**

Identificativo della prova di analisi riportato nella ricevuta di accettazione - contratto	Analita/i corrispondenti all'identificativo	Metodo di prova	Codice Tariffario Regionale	Tariffario Regionale €	Campo di applicazione	Sistema di captazione	Avvertenze
IPA P	Idem sopra	MP 021 Rev0/2006 PADS E WIPE: Determinazione di Idrocarburi policiclici aromatici - Metodo HPLC-FLD	ach36	65,00	Benzo(a)pirene ≥ 0.5 ng/pad Benzo(a)pirene ≥ 2 ng/wipe	Pads (polipropilene), wipe test tessuto non tessuto (TNT)	Consegnare 7 supporti di campionamento (stesso lotto dei campioni) che non hanno campionato ogni 40 campioni. I campioni devono essere schermati dalla luce. Gli wipe test sono umidificati con isopropanolo
Lufenuron [2]	Lufenuron	MP 070 Rev0/2006 PADS E LIQUIDI DI LAVAGGIO DELLE MANI: Determinazione del contenuto di lufenuron - Metodo LC/MS	ach30	92,00	≥ 300 ng/campione	Pads (α-cellulosa), liquidi di lavaggio mani (etanolo)	Per i pads consegnare 7 supporti di campionamento (stesso lotto dei campioni) che non hanno campionato. Per i lavaggi mani consegnare un campione del liquido utilizzato per il lavaggio. I campioni devono essere schermati dalla luce.
Malathion [2]	Malathion	MP 043 Rev0/2006 PADS E LIQUIDI DI LAVAGGIO DELLE MANI: Determinazione del contenuto di Malathion - Metodo GC-MS	ach31	60,00	≥ 300 ng/campione	Pads (α-cellulosa), liquidi di lavaggio mani (etanolo)	Idem sopra
MEPE – La richiesta deve specificare il nome delle sostanze da sottoporre ad analisi tra quelle riportate a lato [2]	Metalaxyl, penconazolo	MP 090 Rev0/2006 PADS E LIQUIDI DI LAVAGGIO DELLE MANI: Determinazione del contenuto di Metalaxyl e Penconazolo - Metodo GC/MS	ach31	60,00 per singolo composto	≥ 300 ng/campione	Idem sopra	Idem sopra
Met AAS – La richiesta deve specificare il nome delle sostanze da sottoporre ad analisi tra quelle riportate a lato	Arsenico, cadmio, cromo, indio, nichel, piombo, rame, zinco	MP 022 Rev0/2006 PADS, LIQUIDI DI LAVAGGIO DELLE MANI E POLVERE DEPOSITATA: Determinazione della concentrazione di metalli – Metodo AAS Zeeman	ach25	47,00 per singolo elemento	≥ 0.05 µg/campione	Polvere, pads, liquidi lavaggio mani	Per i pads consegnare 5 supporti di campionamento (stesso lotto dei campioni) che non hanno campionato ogni 7 campioni. Per i lavaggi mani consegnare un campione del liquido utilizzato per il lavaggio.
Methomyl [2]	Methomyl	MP 016.7 Rev0/2006 PADS E LIQUIDI DI LAVAGGIO DELLE MANI: Determinazione del contenuto di Methomyl - Metodo LC-MS	ach30	92,00	≥ 300 ng/campione	Pads (α-cellulosa), liquidi di lavaggio mani (etanolo)	Per i pads consegnare 7 supporti di campionamento (stesso lotto dei campioni) che non hanno campionato. Per i lavaggi mani consegnare un campione del liquido utilizzato per il lavaggio. I campioni devono essere schermati dalla luce.
Metotrexate - ✗	Metotrexate - ✗	MP 176 2019 Ed 2 Rev. 2 <b>GARZE IN TESSUTO NON TESSUTO (TNT): Determinazione della concentrazione di ciclofosfamide, ifosfamide, 5-fluorouracile e metotrexate - Metodo LC-MS/MS</b>	ach37	65,00	> 2 ng/campione	Wipe test o pads in tessuto non tessuto (TNT)	Consegnare 10 supporti di campionamento (stesso lotto dei campioni) che non hanno campionato ogni 40 campioni. I pads possono essere quadrati o rotondi e le aree devono essere comprese tra 4 e 20 cm <sup>2</sup> . Gli wipe test sono umidificati con acqua deionizzata. I campioni devono essere schermati dalla luce.
MMZ – La richiesta deve specificare il nome delle sostanze da sottoporre ad analisi tra quelle riportate a lato [2]	Mancozeb, maneb, zineb	MP 016.3 Rev0/2006 PADS E LIQUIDI DI LAVAGGIO DELLE MANI: Determinazione del contenuto di etilenbisditiocarbammati - Metodo LC/MS	ach30	92,00 per singolo composto	≥ 3 µg/campione	Pads (α-cellulosa), liquidi di lavaggio mani (etanolo)	Consegnare 10 supporti di campionamento (stesso lotto dei campioni) che non hanno campionato ogni 40 campioni. I campioni devono essere schermati dalla luce.
Nicotina e Cotinina	Nicotina e Cotinina	MP 231 Rev0/2017 LIQUIDI DI LAVAGGIO DELLE MANI: Determinazione della concentrazione di Cotinina e Nicotina - Metodo LC/MS	ach43	92,00	≥ 5 ng/ml	Liquidi di lavaggio mani (etanolo)	Consegnare un campione del liquido utilizzato per il lavaggio.
Organofosforici – La richiesta deve specificare il nome delle sostanze da sottoporre ad analisi tra quelle riportate a lato [2]	Clorpirifos metile, dimetoato, fenitroton, ometoato, tolclofos metile	MP 016.1 Rev0/2006 PADS E LIQUIDI DI LAVAGGIO DELLE MANI: Determinazione del contenuto di esteri organofosforici - Metodo GC/MS o LC-MS	ach33	59,00 per singolo composto	≥ 300 ng/campione	Pads (α-cellulosa), liquidi di lavaggio mani (etanolo)	Idem sopra
Pirimetanil [2]	Pirimetanil	MP 069 Rev0/2006 PADS E LIQUIDI DI LAVAGGIO DELLE MANI: Determinazione del contenuto di Pirimetanil - Metodo LC/MS	ach30	92,00	≥ 300 ng/campione	Idem sopra	Idem sopra
Platino ICP - ✗	Platino - ✗	MP 107c 2019 Rev. 7 <b>WIPE TEST O PADS IN TESSUTO NON TESSUTO (TNT): Determinazione della concentrazione di platino - Metodo ICP-MS</b>	ach26	65,00	Wipe ≥ 0.5 ng/campione Pad ≥ 0.1 ng/campione	Wipe test o pads in tessuto non tessuto (TNT)	Consegnare 15 supporti di campionamento che non hanno campionato (bianchi dello stesso lotto dei campioni) ogni 100 campioni. Porre i singoli campioni in contenitori da almeno 30 ml. Gli wipe test sono umidificati con acqua ultrapura.
Procimidone [2]	Procimidone	MP 071 Rev0/2006 PADS E LIQUIDI DI LAVAGGIO DELLE MANI: Determinazione del contenuto di Procimidone - Metodo GC/MS	ach31	60,00	≥ 300 ng/campione	Pads (α-cellulosa), liquidi di lavaggio mani (etanolo)	Per i pads consegnare 7 supporti di campionamento (stesso lotto dei campioni) che non hanno campionato. Per i lavaggi mani consegnare un campione del liquido utilizzato per il lavaggio. I campioni devono essere schermati dalla luce.
Propiconazolo [2]	Propiconazolo	MP 076 Rev0/2006 PADS E LIQUIDI DI LAVAGGIO DELLE MANI: Determinazione del contenuto di propiconazolo - Metodo GC/MS	ach31	60,00	≥ 300 ng/campione	Idem sopra	Idem sopra
Silice - La richiesta deve specificare il nome delle sostanze da sottoporre ad analisi tra quelle riportate a lato	Quarzo, cristobalite	MP 023 Rev0/2006 MATERIALI: Determinazione della concentrazione di silice libera cristallina – Metodo in diffrattometria a raggi X	pef1	195,00	Quarzo 14 – 200 µg Cristobalite 29 – 100 µg	Campione di materiale	Campioni omogenei del peso massimo di 50 grammi
Tallio - ✗	Tallio - ✗	MP 211 2019 Rev. 3 <b>CAPELLI: Determinazione della concentrazione di Tallio – Metodo ICP/MS</b>	toa53	65,00	≥ 0,100 ng/g	Capelli	Consegnare almeno 200 mg di campione
Taxolo	Taxolo	MP 176.1 2019 Rev. 0 GARZE IN TESSUTO NON TESSUTO (TNT): Determinazione della concentrazione di taxolo - Metodo LC-MS/MS	ach41	93,00	> 1 ng/campione	Wipe test o pads in tessuto non tessuto (TNT)	Consegnare 10 supporti di campionamento (stesso lotto dei campioni) che non hanno campionato ogni 40 campioni. I pads possono essere quadrati o rotondi e le aree devono essere comprese tra 4 e 20 cm <sup>2</sup> . Gli wipe test sono umidificati con soluzione alcalina ottenuta aggiungendo a 2 L di acqua deionizzata 1 mL di NaOH 1,25M. I campioni devono essere schermati dalla luce.
<b>ACQUE DESTINATE AL CONSUMO UMANO</b>							
Asbesto acqua - ✗	Fibre di asbesto - ✗	ISS.EAA.000:2015	pef6	521,00	-	-	Consegnare almeno 2 litri di acqua

[2] = La determinazione analitica prevede un contatto preliminare con il laboratorio da effettuare prima dell'invio dei campioni di prova

**DIPARTIMENTO INTERAZIENDALE REGIONALE DEI LABORATORI DI SANITA' PUBBLICA DI AREA VASTA  
LABORATORIO DI SANITA' PUBBLICA AREA VASTA TOSCANA SUD EST**



LAB N° 0790 L

**☒ STRADA DEL RUFFOLO - 53100 SIENA**  
segue Tabella: Analiti, Metodi di Prova e Tariffario

**RISCHIO BIOLOGICO IN AMBIENTI DI VITA E DI LAVORO**

Identificativo della prova di analisi riportata nella ricevuta di accettazione - contratto	Analita/i corrispondenti all'identificativo	Metodo di prova	Codice Tariffario Regionale	Tariffario Regionale €	Campo di applicazione	Matrice	Avvertenze
CBP 30	Conta Microrganismi a 30°C	MP 024 Rev0/2011 Superfici: Conta microrganismi a 30°C con l'utilizzo di piastre a contatto 24 cm²	mam2	17,00	> 0 ufc/24 cm²	Piastra a contatto	Prelievo non antecedente alle 24 ore prima del conferimento al laboratorio, impiegando piastre trasportate a temperatura compresa tra 1°C e 8°C.
CBP 22	Conta Microrganismi a 22°C	MP 186 Rev0/2015 Superfici: Conta microrganismi con l'utilizzo di piastre a contatto 24 cm²	mam2	17,00	> 0 ufc/24 cm²	Idem sopra	Idem sopra
CBP 37	Conta Microrganismi a 37°C	MP 186 Rev0/2015 Superfici: Conta microrganismi con l'utilizzo di piastre a contatto 24 cm²	mam2	17,00	> 0 ufc/24 cm²	Idem sopra	Idem sopra
STAPHPC	Conta Stafilococco aureo	MP 187 Rev0/2015 Superfici: Conta Stafilococco aureo con l'utilizzo di piastre a contatto 24 cm²	mam18	29,00	> 0 ufc/piastra	Idem sopra	Idem sopra
ENTPC	Conta Enterobacteriaceae	MP 188 Rev0/2015 Superfici: Conta Enterobacteriaceae con l'utilizzo di piastre a contatto 24 cm²	mam18	29,00	> 0 ufc/piastra	Idem sopra	Idem sopra
CTPC	Conta Coliformi	MP 189 Rev0/2015 Superfici: Conta Coliformi con l'utilizzo di piastre a contatto 24 cm²	mam18	29,00	> 0 ufc/piastra	Idem sopra	Idem sopra
ECPC	Conta Escherichia coli	MP 190 Rev0/2015 Superfici: Conta Escherichia coli con l'utilizzo di piastre a contatto 24 cm²	mam18	29,00	> 0 ufc/piastra	Idem sopra	Idem sopra
STREPTPC	Conta Streptococchi fecali	MP 191 Rev0/2015 Superfici: Conta Streptococchi fecali con l'utilizzo di piastre a contatto 24 cm²	mam18	29,00	> 0 ufc/piastra	Idem sopra	Idem sopra
PSPC	Conta Pseudomonas aeruginosa	MP 192 Rev0/2015 Superfici: Conta Pseudomonas aeruginosa con l'utilizzo di piastre a contatto 24 cm²	mam18	29,00	> 0 ufc/piastra	Idem sopra	Idem sopra
MPC	Conta miceti	MP 204 Rev0/2015 Superfici: Conta miceti con l'utilizzo di piastre a contatto 24 cm²	mam2	17,00	> 0 ufc/piastra	Idem sopra	Idem sopra
CBP37 C	Conta carica batterica a 37°C	MP 106 Rev1/2015 Aria: Conta carica batterica con campionamento passivo (Piastre a caduta)	mam3	17,00	> 0 ufc/piastra	Piastra di terreno agarizzato	Idem sopra
CBP22 C	Conta carica batterica a 22°C	Idem sopra	mam3	17,00	> 0 ufc/piastra	Idem sopra	Idem sopra
CMP	Conta carica Micetica totale	MP 137 Rev0/2011 Aria: Conta carica Micetica totale con campionamento passivo (Piastre a caduta)	mam18	29,00	> 0 ufc/piastra	Idem sopra	Idem sopra
GNP	Conta Batteri Gram negativi totali	MP 145 Rev0/2011 Aria: Conta Batteri Gram negativi totali con campionamento passivo (Piastre a caduta)	mam18	29,00	> 0 ufc/piastra	Idem sopra	Idem sopra
PSP	Conta Pseudomonas aeruginosa	MP 147 Rev0/2011 Aria: Conta Pseudomonas aeruginosa con campionamento passivo (Piastre a caduta)	mam18	29,00	> 0 ufc/piastra	Idem sopra	Idem sopra
SALP	Ricerca Salmonella spp	MP 174 Rev0/2011 Aria: Ricerca Salmonella spp. con campionamento passivo (Piastre a caduta)	mam21	39,00	ricerca	Idem sopra	Idem sopra
STAPHP	Conta Stafilococchi spp.	MP 139 Rev0/2011 Aria: Conta Stafilococchi spp. con campionamento passivo (Piastre a caduta)	mam18	29,00	> 0 ufc/piastra	Idem sopra	Idem sopra
CBS 22	Conta carica batterica Psicofila (22°C)	MP 064 Rev0/2011 Aria: Conta carica batterica Mesofila (37°C) e Psicofila (22°C) con campionamento attivo	mam6	17,00	> 0 ufc/piastra	Idem sopra	Prelievo non antecedente alle 24 ore prima del conferimento al laboratorio, impiegando piastre trasportate a temperatura compresa tra 1°C e 8°C.
CBS 37	Conta carica batterica Mesofila (37°C)	MP 064 Rev0/2011 Aria: Conta carica batterica Mesofila (37°C) e Psicofila (22°C) con campionamento attivo	mam5	17,00	> 0 ufc/piastra	Idem sopra	Idem sopra
CMS	Conta carica Micetica totale	MP 066 Rev0/2011 Aria: Conta carica Micetica totale con campionamento attivo	mam19	58,00	> 0 ufc/piastra	Idem sopra	Idem sopra
GNS	Conta Batteri Gram negativi totali	MP 088 Rev0/2011 Aria: Conta Batteri Gram negativi totali con campionamento attivo	mam19	58,00	> 0 ufc/piastra	Piastra di terreno agarizzato	Idem sopra
SALS	Ricerca Salmonella spp	MP 099 Rev0/2011 Aria: Ricerca Salmonella spp. con campionamento attivo	mam16	79,00	ricerca	Idem sopra	Idem sopra
STAPHS	Conta Stafilococchi spp.	MP 068 Rev0/2011 Aria: Conta Stafilococchi spp. con campionamento attivo	mam19	58,00	> 0 ufc/piastra	Idem sopra	Idem sopra
STAPHAS	Conta Stafilococco aureo	MP 193 Rev0/2015 Aria: Conta Stafilococco aureo con campionamento attivo	mam19	58,00	> 0 ufc/piastra	Idem sopra	Idem sopra
CTS	Conta Coliformi	MP 194 Rev0/2015 Aria: Conta Coliformi con campionamento attivo	mam19	58,00	> 0 ufc/piastra	Idem sopra	Idem sopra
STREPS	Conta Streptococchi fecali	MP 198 Rev0/2015 Aria: Conta Streptococchi fecali con campionamento attivo	mam19	58,00	> 0 ufc/piastra	Idem sopra	Idem sopra
PSEUS	Conta Pseudomonas aeruginosa	MP 199 Rev0/2015 Aria: Conta Pseudomonas aeruginosa con campionamento attivo	mam19	58,00	> 0 ufc/piastra	Idem sopra	Idem sopra
CLOSTRS	Conta Clostridi solfito-riduttori	MP 200 Rev0/2015 Aria: Conta Clostridi solfito-riduttori con campionamento attivo	mam19	58,00	> 0 ufc/piastra	Idem sopra	Idem sopra
Spore	Ricerca spore vitali o non vitali	MP 184 Rev0/2014 Fiale contenenti spore per verifica processo di sterilizzazione: test di sterilità	mam22	33,00	ricerca	Fiala contenente spore	-
<b>Legionelle in acqua ISO - ✕</b>	<b>Conta Legionella specie - ✕</b>	<b>ISO 11731: 2017 (escluso campionamento)</b>	mam17	130,00	≥ 100 ufc/l	Acqua	Prelievo non antecedente a 24 ore prima del conferimento al laboratorio. Volume ottimale 1000 ml. Bottiglia in vetro scuro sterile condizionata, o in plastica monouso sterile condizionata e schermata dalla luce, trasportata a temperatura compresa tra 2°C e 8°C.
<b>Legionelle in acqua MU - ✕</b>	<b>Conta Legionella specie e Legionella pneumophila - ✕</b>	<b>MU 1037:2014 (escluso campionamento)</b>	mam17	130,00	≥ 50 ufc/l	Acqua	Prelievo non antecedente a 4 giorni prima del conferimento al laboratorio. Volume ottimale 1000 ml. Bottiglia in vetro scuro sterile condizionata, o in plastica monouso sterile condizionata e schermata dalla luce, trasportata a temperatura compresa tra 2°C e 8°C. I campioni consegnati entro le 24 ore possono essere trasportati a temperatura ambiente. Per i campioni consegnati oltre le 24 ore il cliente dovrà fornire evidenza della temperatura di conservazione e trasporto (5±3°C).
Legionella in aria	Conta Legionella Specie e Legionella pneumophila	MP 105 Rev0/2011 Aria: Conta Legionella spp. con campionamento attivo	mam13	130,00	> 0 ufc/piastra	Piastra di terreno agarizzato	Prelievo non antecedente a 24 ore prima del conferimento al laboratorio, impiegando piastre trasportate a temperatura compresa tra 1°C e 8°C.
Legionelle in filtri	Ricerca Legionella Specie e Legionella pneumophila	MP 109 Rev0/2009 FILTRI: Ricerca, numerazione e tipizzazione di Legionella specie	mam13	130,00	ricerca	Filtri condizionamento	Da mettere e consegnare al laboratorio in busta sterile sigillata trasportata a temperatura compresa tra 2°C e 8°C.
Legionelle in depositi calcarei e tamponi	Ricerca Legionella Specie e Legionella pneumophila	MP 093 Rev0/2006 DEPOSITI CALCAREI e TAMPONI su BIOFILM: Ricerca qualitativa di Legionella specie e tipizzazione	mam13	130,00	ricerca	Residui calcarei/tamponi	Mettere in contenitori sterili contenenti acqua prelevata nello stesso punto dei depositi calcarei o acqua distillata/fisiologica sterile (tamponi). Trasportare a temperatura compresa tra 2°C e 8°C.



**DIPARTIMENTO INTERAZIENDALE REGIONALE DEI LABORATORI DI SANITA' PUBBLICA DI AREA VASTA**  
**LABORATORIO DI SANITA' PUBBLICA AREA VASTA TOSCANA SUD EST**  
 **STRADA DEL RUFFOLO - 53100 SIENA**



segue Tabella: Analiti, Metodi di Prova e Tariffario

SUPPORTI DA CAMPIONAMENTO SUPERFICI AMBIENTI A CONTAMINAZIONE CONTROLLATA							
PST	Conta Pseudomonas aeruginosa	SUPPORTI DA CAMPIONAMENTO SUPERFICI AMBIENTI A CONTAMINAZIONE CONTROLLATA - TAMPONI AMBIENTALI: Conta Pseudomonas aeruginosa, Miceti, Streptococchi fecali	mam20	29,00	≥ 100 ufc/tampone	Idem sopra	Idem sopra
MIT	Conta Miceti	Idem sopra	mam20	29,00	≥ 100 ufc/tampone	Idem sopra	Idem sopra
STREPTT	Conta Streptococchi fecali	Idem sopra	mam20	29,00	≥ 100 ufc/tampone	Idem sopra	Idem sopra
STAPHT - X	Conta Stafilococchi coagulasi positivi a 37°C (Staphylococcus aureus ed altre specie) - X	UNI EN ISO 14698-1:2004 Appendice C (escluso p.to C.3.1 e p.to C.3.3) + UNI EN ISO 6888-1:2018	mam20	29,00	≥ 100 ufc/tampone	Idem sopra	Idem sopra
CTT37 - X	Conta Coliformi a 37°C - X	UNI EN ISO 14698-1:2004 Appendice C (escluso p.to C.3.1 e p.to C.3.3) + AFNOR BIO 12/20-12/06	mam20	29,00	≥ 10 ufc/tampone	Idem sopra	Idem sopra
CBT - X	Conta microrganismi a 30°C - X	UNI EN ISO 14698-1:2004 Appendice C (escluso p.to C.3.1 e p.to C.3.3) + UNI EN ISO 4833-1:2013	mam4	17,00	≥ 10 ufc/tampone	Idem sopra	Idem sopra
ENTT - X	Conta Enterobacteriaceae a 37°C - X	UNI EN ISO 14698-1:2004 Appendice C (escluso p.to C.3.1 e p.to C.3.3) + UNI EN ISO 21528-2:2017	mam20	29,00	≥ 10 ufc/tampone	Idem sopra	Idem sopra
ECT - X	Conta Escherichia coli beta-glucuronidasi positivi a 37°C - X	UNI EN ISO 14698-1:2004 Appendice C (escluso p.to C.3.1 e p.to C.3.3) + AFNOR BIO 12/19-12/06	mam20	29,00	≥ 10 ufc/tampone	Idem sopra	Idem sopra
SUPPORTI DA CAMPIONAMENTO SUPERFICI AMBIENTI DEL SETTORE ALIMENTARE							
Il Laboratorio non accetta routinariamente campioni congelati. In caso di emergenza il cliente deve preventivamente contattare il laboratorio prima di consegnare campioni congelati (a temperatura <-15°C o <-18°C) in modo da poter dimostrare che il recupero dei microrganismi bersaglio non è significativamente alterato con la matrice del campione in esame							
CBTA - X	Conta Microrganismi a 30°C - X	ISO 18593:2018 (escluso cap. 7 e 8) + UNI EN ISO 4833-1:2013	mam4	17,00	≥ 10 ufc/tampone	Tampone	Prelievo non antecedente alle 24 ore prima del conferimento al laboratorio, impiegando tamponi immersi in idoneo terreno liquido di trasporto, trasportati a temperatura compresa tra 1°C e 8°C.
ENTTA - X	Conta Enterobacteriaceae a 37°C - X	ISO 18593:2018 (escluso cap. 7 e 8) + UNI EN ISO 21528-2:2017	mam20	29,00	≥ 10 ufc/tampone	Idem sopra	Idem sopra
CTIA37	Conta Coliformi a 37°C	ISO 18593:2018 (escluso cap. 7 e 8) + AFNOR BIO 12/20-12/06	mam20	29,00	≥ 10 ufc/tampone	Idem sopra	Idem sopra
ECTA - X	Conta Escherichia coli beta-glucuronidasi positivi a 37°C - X	ISO 18593:2018 (escluso cap. 7 e 8) + AFNOR BIO 12/19-12/06	mam20	29,00	≥ 10 ufc/tampone	Idem sopra	Idem sopra
LISTTA QUAL	Ricerca Listeria monocytogenes	ISO 18593:2018 (escluso cap. 7 e 8) + UNI EN ISO 11290-1:2017	mam12	39,00	ricerca	Idem sopra	Idem sopra
PSTA	Conta Pseudomonas aeruginosa	SUPPORTI DA CAMPIONAMENTO SUPERFICI AMBIENTI DEL SETTORE ALIMENTARE - TAMPONI AMBIENTALI: Ricerca e conta di Pseudomonas aeruginosa	mam20	29,00	≥ 100 ufc/tampone	Idem sopra	Idem sopra
MITA	Conta Miceti	SUPPORTI DA CAMPIONAMENTO SUPERFICI AMBIENTI DEL SETTORE ALIMENTARE - TAMPONI AMBIENTALI: Ricerca e conta di Miceti	mam20	29,00	≥ 100 ufc/tampone	Idem sopra	Idem sopra
SALTA	Ricerca Salmonella spp	ISO 18593:2018 (escluso cap. 7 e 8) + UNI EN ISO 6579-1:2017 (escl. cap. 9.5.6)	mam21	39,00	ricerca	Idem sopra	Idem sopra
STAPHTA	Conta Stafilococchi coagulasi positivi a 37°C (Staphylococcus aureus ed altre specie)	ISO 18593:2018 (escluso cap. 7 e 8) + UNI EN ISO 6888-1:2018	mam20	29,00	≥ 100 ufc/tampone	Idem sopra	Idem sopra
STREPITA	Conta Streptococchi fecali	SUPPORTI DA CAMPIONAMENTO SUPERFICI AMBIENTI DEL SETTORE ALIMENTARE - TAMPONI AMBIENTALI: Ricerca e conta di Streptococchi fecali	mam20	29,00	≥ 100 ufc/tampone	Idem sopra	Idem sopra
ACQUA LAVAENDOSCOPI E LIQUIDO CANALI ENDOSCOPI							
CBALE22	Conta Microrganismi a 22°C	Rapporti ISTISAN 07/5: metodo ISS A 004A rev00	mac41	17,00	≥ 1 ufc/1 ml	Acqua	Prelievo non antecedente alle 24 ore prima del conferimento al laboratorio, volume ottimale 1000 ml. Bottiglia sterile monouso condizionata. Trasporto a temperatura compresa tra 2°C e 8°C.
CBALE37	Conta Microrganismi a 37°C	Rapporti ISTISAN 07/5: metodo ISS A 004A rev00	mac42	17,00	≥ 1 ufc/1 ml	Idem sopra	Prelievo non antecedente alle 24 ore prima del conferimento al laboratorio, volume ottimale 1000 ml. Bottiglia sterile monouso condizionata. Trasporto a temperatura compresa tra 2°C e 8°C.
CT37ALE	Conta Coliformi a 37°C	ISO 9308-2:2012	mac44	20,00	≥ 1 MPN/100 ml	Idem sopra	Idem sopra
ECALE	Conta Escherichia coli beta-glucuronidasi positivi a 37°C	ISO 9308-2:2012	mac43	20,00	≥ 1 MPN/100 ml	Idem sopra	Idem sopra
PSALE	Conta Pseudomonas aeruginosa	IDX 33/05-03/16	mac49	27,00	≥ 1 MPN/100 ml	Idem sopra	Idem sopra
STAPHALE	Conta Stafilococchi patogeni	Rapporti ISTISAN 07/5: metodo ISS A 018A rev00	mac47	27,00	≥ 1 ufc/100 ml	Idem sopra	Idem sopra
STAPHspALE	Conta Stafilococchi specie	MP 219 Rev0/2017	mac47	27,00	≥ 1 ufc/100 ml	Idem sopra	Idem sopra
ENTALE	Conta Enterococchi	Acqua lavaendoscopi: conta Stafilococchi specie IDX 33/03-10/13	mac46	20,00	≥ 1 MPN/100 ml	Idem sopra	Idem sopra
Legionelle in acquaLE ISO - X	Conta Legionella specie - X	ISO 11731:2017 (escluso campionamento)	mac48	130,00	≥ 100 ufc/l	Idem sopra	Prelievo non antecedente a 24 ore prima del conferimento al laboratorio. Volume ottimale 1000 ml. Bottiglia in vetro scuro sterile condizionata, o in plastica monouso sterile condizionata e schermata dalla luce, trasportata a temperatura compresa tra 2°C e 8°C.
Legionelle in acquaLE MU - X	Conta Legionella specie e Legionella pneumophila - X	MU 1037:2014 (escluso campionamento)	mac48	130,00	≥ 50 ufc/l	Acqua	Prelievo non antecedente a 4 giorni prima del conferimento al laboratorio. Volume ottimale 1000 ml. Bottiglia in vetro scuro sterile condizionata, o in plastica monouso sterile condizionata e schermata dalla luce, trasportata a temperatura compresa tra 2°C e 8°C. I campioni consegnati entro le 24 ore possono essere trasportati a temperatura ambiente. Per i campioni consegnati oltre le 24 ore il cliente dovrà fornire evidenza della temperatura di conservazione e trasporto (5±3°C).
CBACE	Conta Microrganismi a 30°C	MP 221 Rev0/2017 Liquido canali endoscopi: conta microrganismi a 30°C	mac52	17,00	≥ 1 ufc/1 ml	Liquido canali	Prelievo non antecedente alle 24 ore prima del conferimento al laboratorio, volume ottimale 20 ml. Contenitore sterile monouso trasportato a temperatura compresa tra 2°C e 8°C.
ENTACE	Ricerca Enterobacteriaceae a 37°C	MP 222 Rev0/2017 Liquido canali endoscopi: ricerca Enterobacteriaceae a 37°C	mac53	20,00	ricerca	Idem sopra	Idem sopra
STAPHACE	Ricerca Stafilococchi patogeni	MP 224 Rev0/2017 Liquido canali endoscopi: ricerca Stafilococchi patogeni	mac54	27,00	ricerca	Idem sopra	Idem sopra
STAPHspACE	Ricerca Stafilococchi specie	MP 225 Rev0/2017 Liquido canali endoscopi: ricerca Stafilococchi specie	mac55	27,00	ricerca	Idem sopra	Idem sopra
PSACE	Ricerca Pseudomonas aeruginosa	MP 226 Rev0/2017 Liquido canali endoscopi: ricerca Pseudomonas aeruginosa	mac56	27,00	ricerca	Idem sopra	Idem sopra
G(-)NFACE	Ricerca Gram negativi non fermentanti	MP 227 Rev0/2017 Liquido canali endoscopi: ricerca Gram negativi non fermentanti	mac57	27,00	ricerca	Idem sopra	Idem sopra
ENTACE	Ricerca Enterococchi	MP 223 Rev0/2017 Liquido canali endoscopi: ricerca Enterococchi	mac58	20,00	ricerca	Idem sopra	Idem sopra

**DIPARTIMENTO INTERAZIENDALE REGIONALE DEI LABORATORI DI SANITA' PUBBLICA DI AREA VASTA**  
**LABORATORIO DI SANITA' PUBBLICA AREA VASTA TOSCANA SUD EST**  
 **STRADA DEL RUFFOLO - 53100 SIENA**



LAB N° 0790 L

**INFORMAZIONI GENERALI SUL CAMPIONAMENTO ESEGUITO DAL CLIENTE**

Premesso che gli aspetti specifici relativi al campionamento delle varie matrici da sottoporre ad analisi per la determinazione di inquinanti chimici e microbiologici non rientrano nelle attività svolte dal Laboratorio e soggette ad accreditamento, si riportano di seguito alcune indicazioni utili per il Cliente in aggiunta a quelle già fornite nella colonna “Avvertenze” delle tabelle sopra riportate. Va sottolineato che la procedura di campionamento-conservazione-trasporto da seguire, è di fondamentale importanza al fine di assicurare, da un lato, la corretta esecuzione della prova e dall’altro la stabilità dei campioni fino alla loro consegna al Laboratorio per l’analisi. Non essendo la fase di campionamento eseguita dal Laboratorio, quest’ultimo non ne è responsabile ma il campionamento fa necessariamente parte dello schema ciclico “Plan, Do, Check, Act” riportato nelle norme internazionali per la gestione delle attività “in qualità”: l’approccio al sistema ciclico inizia dal check (necessità di una attività di monitoraggio o controllo), finalizzato all’analisi delle condizioni in essere; si passa, quindi, alle decisioni da assumere (act), alla pianificazione (plan), all’attuazione (do) e nuovamente alla verifica (check) dell’efficacia delle decisioni assunte. Il Laboratorio può fornire su richiesta indicazioni aggiuntive rispetto a quelle riportate sinteticamente nella tabella seguente.

Tutti i campioni devono essere etichettati in modo chiaro con tutte le indicazioni necessarie alla loro identificazione. La richiesta analisi deve essere eseguita conformemente a quanto riportato nei vari moduli disponibili sul sito web del laboratorio (<http://www.uslsudest.toscana.it/index.php/laboratorio-sanita-pubblica>). Qualora il campionamento sia eseguito in riferimento a norme specifiche, il Cliente deve dichiarare nella richiesta di aver ottemperato a quanto prescritto.

Matrice	Tipologia di parametro o gruppo di parametri	Informazioni per il campionamento
Acqua	Amianto	Vengono accettati soltanto campioni istituzionali per il monitoraggio della presenza di amianto nelle acque condottate ad uso potabile secondo quanto riportato nel metodo indicato e già a disposizione delle strutture regionali deputate al campionamento. Non sono accettati campioni provenienti da privati.
Acqua e altre matrici	Legionella spp.	La Legionella viene ricercata nell’ambiente idrico artificiale (impianti idrici, impianti di climatizzazione, idromassaggi, apparecchiature per respirazione assistita e per aerosol, piscine, fontane, acque industriali, etc.) limitando i prelievi ai punti che maggiormente possono essere critici a seconda della struttura dell’impianto. Il campionamento dovrebbe essere effettuato in riferimento alle “Linee Guida per la prevenzione ed il controllo della Legionellosi”. Allegato 3: campionamento di matrici ambientali per la ricerca di Legionella (2015). Il documento, scaricabile dal web all’indirizzo <a href="http://old.iss.it/binary/iss4/cont/C_17_publicazioni_2362.pdf">http://old.iss.it/binary/iss4/cont/C_17_publicazioni_2362.pdf</a> può essere anche richiesto al laboratorio.
Acqua lava-endoscopi e liquido canali endoscopi	Vari microrganismi indicatori	Il campionamento dovrebbe essere effettuato in riferimento al documento “Il reprocessing in endoscopia digestiva: criticità e strumenti per la sicurezza del percorso”. Il documento, scaricabile dal web all’indirizzo <a href="https://www.ars.toscana.it/files/publicazioni/Volumi/2013/doc_ars_70_2013_ok.pdf">https://www.ars.toscana.it/files/publicazioni/Volumi/2013/doc_ars_70_2013_ok.pdf</a> può essere anche richiesto al laboratorio. Alcune specifiche di campionamento alle quali attenersi sono riportate di seguito. Acqua lavaendoscopi: i campioni vengono prelevati in idonei contenitori sterili, addizionati con tiosolfato di sodio al 10% (nel caso di acque clorate) da personale opportunamente formato. Liquido canali endoscopi: i campioni vengono prelevati in idonei contenitori sterili utilizzando di solito soluzione fisiologica.
Aria	Inquinanti microbiologici - campionamento attivo (piastre di terreno agarizzato)	Il campionamento dovrebbe essere effettuato in riferimento alle Linee Guida INAIL “Il monitoraggio microbiologico negli ambienti di lavoro. Campionamento e analisi” Edizione 2010. Il documento, scaricabile dal web all’indirizzo <a href="https://www.inail.it/cs/internet/docs/alg-il-monitoraggio-microbiologico-negli-ambienti-lavoropdf.pdf">https://www.inail.it/cs/internet/docs/alg-il-monitoraggio-microbiologico-negli-ambienti-lavoropdf.pdf</a> può essere anche richiesto al laboratorio. Alcune specifiche sono riportate di seguito. Il sistema attivo di campionamento SAS “Surface Air System” è capace di aspirare volumi predeterminati di aria convogliandoli su un terreno di coltura liquido o solido, di conseguenza i microrganismi presenti nell’aria campionata aderiscono al terreno e, dopo un adeguato periodo di incubazione, danno origine a colonie visibili a occhio nudo che si possono numerare e, dopo isolamento, identificare. Questo metodo di campionamento ha il vantaggio di permettere l’aspirazione di grandi volumi di aria confinata, minimizzando le differenze di distribuzione dei batteri dovute alle correnti d’aria, alla temperatura e alle dimensioni degli aggregati aerodispersi. Il sistema di campionamento attivo consente di variare i volumi di aspirazione dell’aria in funzione dei livelli di inquinamento microbico presunti in relazione al tipo di agente microbico ricercato e alla zona di campionamento. Il terreno agarizzato viene scelto in base al tipo di microrganismo da identificare. Per ogni microrganismo ricercato, in ogni punto di prelievo, è preferibile effettuare un campionamento in triplo al fine di ottenere, calcolando la media dei tre risultati, una stima più accurata della carica microbica. Inoltre, ripetere il campionamento tre volte permette di individuare eventuali valori eccezionali, presumibilmente dovuti a condizioni transitorie imprevedibili (correnti d’aria, passaggio di persone ecc.). Nel luoghi di lavoro particolarmente contaminati da agenti biologici, l’ordine esecutivo dei campionamenti dovrebbe essere scelto sulla base della presunta contaminazione delle zone campionate partendo dalla zona meno contaminata per finire con quella più contaminata. I campionamenti sono di solito accompagnati da un campionamento di “bianco” in modo da ottenere un dato sulla normale contaminazione ambientale della zona al fine di poter effettuare un confronto con la contaminazione delle aree interessate. Per ogni punto di prelievo, dovrebbero essere annotate le condizioni microclimatiche al momento del campionamento (temperatura dell’aria, umidità relativa, velocità dell’aria). Prima di inserire nel sistema di campionamento le piastre di terreno agarizzato è necessario indossare guanti sterili monouso in modo da evitare contaminazioni. I punti di prelievo sono decisi a priori; il personale dispone quindi di un elenco dettagliato dei vari punti dell’ambiente scelto sui quali effettuare il campionamento. Prima dell’inizio di qualsiasi attività é necessario sterilizzare la testata in metallo dell’apparecchiatura in modo da eliminare residui microbici. Fra un campionamento e il successivo può essere utilizzato idoneo disinfettante. Occorre particolare attenzione a non contaminare le piastre con le mani o facendole venire a contatto con altri oggetti o superficie estranee al punto prelievo indicato.  Per le sale operatorie il documento di riferimento è “Linee guida sugli standard di sicurezza e di igiene del lavoro nel reparto operatorio), scaricabile dal web all’indirizzo <a href="http://www.unipd.org.it/rls/Lineeguida/Rischio%20chimico%20cancerogeno/ISPEL_linea_guida_sicurezza_Sale_Operatorie.pdf">http://www.unipd.org.it/rls/Lineeguida/Rischio%20chimico%20cancerogeno/ISPEL_linea_guida_sicurezza_Sale_Operatorie.pdf</a> può essere anche richiesto al laboratorio.
Aria	Inquinanti microbiologici – campionamento passivo (piastre a caduta)	Il campionamento dovrebbe essere effettuato in riferimento alle Linee Guida INAIL “Il monitoraggio microbiologico negli ambienti di lavoro. Campionamento e analisi” Edizione 2010. Il documento, scaricabile dal web all’indirizzo <a href="https://www.inail.it/cs/internet/docs/alg-il-monitoraggio-microbiologico-negli-ambienti-lavoropdf.pdf">https://www.inail.it/cs/internet/docs/alg-il-monitoraggio-microbiologico-negli-ambienti-lavoropdf.pdf</a> può essere anche richiesto al laboratorio. Nel campionamento passivo si espongono nell’ambiente in esame, per opportuni intervalli di tempo, piastre contenenti idoneo terreno di coltura: su di esse si raccolgono per sedimentazione i microrganismi veicolati da particelle solide o liquide sospese nell’aria.. L’efficienza di raccolta dipende dalle caratteristiche aerodinamiche delle particelle e dal grado di ventilazione dell’ambiente. Il metodo maggiormente utilizzato a livello igienistico è l’Indice Microbico Aria (IMA), il quale esprime il grado di inquinamento microbiologico dell’aria come numero di unità formanti colonia (UFC) che si contano in una piastra Petri di 9 cm di diametro, contenente agar nutriente (TSA o PCA), lasciata aperta nell’ambiente per un’ora, ad un metro da terra e ad un metro da ogni ostacolo fisico rilevante. Il metodo può essere ulteriormente standardizzato: il rischio di contaminazione ambientale indotto dalla presenza di un operatore può essere ridotto utilizzando uno stativo a cannocchiale che, mediante un programma elettronico, apre e chiude la piastra automaticamente per tempi predefiniti. L’utilizzo di piastre di sedimentazione, rispetto al campionamento volumetrico dell’aria, presenta il vantaggio di essere più semplice ed economico. Esso è particolarmente vantaggioso per il monitoraggio dell’inquinamento microbiologico in una camera operatoria, in una camera asettica o in una azienda alimentare, in quanto permette di avere una stima diretta del numero di microrganismi che si depositano sugli oggetti o sugli alimenti presenti in questi luoghi. I campionatori volumetrici, invece, misurando il numero totale di microrganismi vitali presenti nell’aria, forniscono solo un indice indiretto della probabile contaminazione di oggetti o prodotti. Le

**DIPARTIMENTO INTERAZIENDALE REGIONALE DEI LABORATORI DI SANITA' PUBBLICA DI AREA VASTA**  
**LABORATORIO DI SANITA' PUBBLICA AREA VASTA TOSCANA SUD EST**  
 **STRADA DEL RUFFOLO - 53100 SIENA**



LAB N° 0790 L

		<p>piastre a sedimentazione, infine, possono essere più facilmente posizionate in vicinanza delle zone di possibile inquinamento.</p> <p>Il metodo passivo presenta tuttavia diversi svantaggi: non è quantitativo, non permette di correlare il numero di microrganismi a un volume noto di aria ed ha una bassissima sensibilità. E' dimostrato, infatti, che esso rileva una carica ambientale notevolmente minore rispetto a quella misurabile con il campionamento attivo effettuato con il SAS. L'efficienza di questo metodo viene influenzata da fattori non sempre riproducibili e controllabili, quali: distribuzione non uniforme dei microrganismi nell'aria, dimensione dei microrganismi e di conseguenza diversa velocità di sedimentazione delle particelle vitali, temperatura dell'ambiente, ridotti volumi di aria campionati.</p>
Aria	Aerosol (polveri, fibre, fumi, nebbie) ed inquinanti adesi sul particolato aerodisperso con campionamento attivo eseguito per filtrazione (metalli, idrocarburi policiclici aromatici, fitofarmaci, chemioterapici antiblastici, etc.)	<p>Il preselettore utilizzato deve essere in grado di prelevare la frazione granulometrica del particolato aerodisperso che si vuole campionare (frazione inalabile, frazione toracica, frazione respirabile, altre granulometrie). Il filtro/substrato da utilizzare, che completa il sistema di campionamento, è inserito nel titolo del metodo di prova riportato nelle tabelle descrittive dei singoli analiti determinati dal Laboratorio. I sistemi di campionamento attivo richiedono l'utilizzo di un sistema di movimento forzato dell'aria (pompa), sul quale deve essere impostato un flusso di campionamento adeguato al preselettore utilizzato. Le pompe devono essere tarate per il flusso di campionamento prima del loro utilizzo; è auspicabile che al termine del campionamento venga controllato il flusso della pompa in modo da verificare eventuali discostamenti dalla taratura iniziale.</p> <p>Dopo il campionamento le membrane filtranti/substrati vengono di solito rimosse/i dai preselettori utilizzati per essere riposte in un contenitore in plastica (portamembrane). Durante il trasporto è importante fare in modo che le membrane non subiscano danni, non siano soggette ad urti e non si capovolgano per evitare la perdita di materiale depositato sul filtro. Nel caso in cui la determinazione dell'inquinante sia eseguita per via ponderale è necessario effettuare la pesata nelle stesse condizioni prima e dopo il campionamento: la pesata iniziale (e finale) può riguardare la sola membrana/substrato oppure la membrana già inserita nel preselettore (esempio preselettore IOM per particolato inalabile); nel secondo caso al termine del campionamento la membrana/substrato non deve essere rimossa dal preselettore che deve essere consegnato integralmente al Laboratorio.</p>
Aria	Vapori - campionamento attivo o passivo	<p>Durante il campionamento (inizio e fine campionamento) devono essere monitorate la temperatura e la pressione con lo scopo di correggere i volumi campionati (campionamento attivo) o la portata equivalente (campionamento passivo) alle condizioni di riferimento. I volumi campionati e la portata equivalente sono necessari per il calcolo della concentrazione aerodispersa. E' auspicabile anche la misura dell'umidità ambientale per verificare se il valore riscontrato cade all'interno del range raccomandato per i vari tipi di inquinanti nelle brochure che accompagnano la commercializzazione dei campionatori passivi.</p> <p>Nel caso di campionamento attivo, se le fiale sono divise in due sezioni (front e back) il Laboratorio provvederà ad eseguire analisi separata delle due sezioni per verificare situazioni di sfondamento (breackthrough): in pratica se nella parte back della fiala si riscontra una quantità di inquinante superiore al 10% della quantità riscontrata nella parte front il campionamento non è andato a buon fine perché si ipotizzano perdite di inquinante, viceversa se nella parte back della fiala si riscontra una quantità di inquinante inferiore al 10% della quantità riscontrata nella parte front, il calcolo della concentrazione aerodispersa verrà fatto considerando la somma delle quantità riscontrate nella parte front e nella parte back della fiala.</p>
Superfici	Inquinanti microbiologici prelevati con tamponi	<p>Il campionamento dovrebbe essere effettuato in riferimento alle Linee Guida INAIL "Il monitoraggio microbiologico negli ambienti di lavoro. Campionamento e analisi" Edizione 2010. Il documento, scaricabile dal web all'indirizzo <a href="https://www.inail.it/cs/internet/docs/alg-il-monitoraggio-microbiologico-negli-ambienti-lavoropdf.pdf">https://www.inail.it/cs/internet/docs/alg-il-monitoraggio-microbiologico-negli-ambienti-lavoropdf.pdf</a> può essere anche richiesto al laboratorio.</p> <p>In particolari situazioni, ad esempio nel caso in cui le superfici da monitorare siano bagnate, irregolari o non facilmente accessibili, può essere necessario l'utilizzo di tamponi o di membrane di nitrocellulosa, anziché di piastre. In linea generale, però, l'utilizzo dei tamponi deve essere limitato, perché difficilmente standardizzabile e confrontabile con i risultati ottenuti con le piastre a contatto. Il tampone, previo inumidimento con liquido di trasporto, viene passato sulla superficie da campionare e posto nel suo contenitore immerso in liquido di trasporto per i successivi passaggi. Il campionamento può essere eseguito con mascherina sterile di superficie 10x10 cm (100 cm<sup>2</sup>) o senza mascherina. I campioni raccolti vengono maneggiati con l'uso di guanti sterili al fine di evitare contaminazioni fortuite da parte dell'operatore.</p> <p>Per le sale operatorie il documento di riferimento è "Linee guida sugli standard di sicurezza e di igiene del lavoro nel reparto operatorio), scaricabile dal web all'indirizzo <a href="http://www.unipd-org.it/rls/Lineeguida/Rischio%20chimico%20cancerogeno/ISPESL_linee_guida_sicurezza_Sale_Operatorie.pdf">http://www.unipd-org.it/rls/Lineeguida/Rischio%20chimico%20cancerogeno/ISPESL_linee_guida_sicurezza_Sale_Operatorie.pdf</a> può essere anche richiesto al laboratorio.</p>
Superfici	Inquinanti microbiologici prelevati con piastre a contatto	<p>Il campionamento dovrebbe essere effettuato in riferimento alle Linee Guida INAIL "Il monitoraggio microbiologico negli ambienti di lavoro. Campionamento e analisi" Edizione 2010. Il documento, scaricabile dal web all'indirizzo <a href="https://www.inail.it/cs/internet/docs/alg-il-monitoraggio-microbiologico-negli-ambienti-lavoropdf.pdf">https://www.inail.it/cs/internet/docs/alg-il-monitoraggio-microbiologico-negli-ambienti-lavoropdf.pdf</a> può essere anche richiesto al laboratorio.</p> <p>Le piastre a contatto vengono utilizzate per la valutazione della contaminazione delle superfici, causata dalla deposizione del bioaerosol sospeso nell'aria e dal contatto con l'uomo o materiali contaminati. Tali piastre Petri sono dotate di un terreno agarizzato per la crescita microbica con menisco convesso (di poco sporgente dalla piastra stessa) in modo da consentire il contatto con le superfici da sottoporre ad esame. I campionamenti devono essere eseguiti indossando guanti sterili monouso per evitare contaminazioni dei campioni da parte dell'operatore. L'agar sporgente dalle piastre Petri viene appoggiato sulle superfici da monitorare esercitando una lieve pressione per 10 secondi. Possono essere effettuati campionamenti in triplo, in modo da ottenere dati di contaminazione di tre punti significativi per ogni superficie campionata e valutare i livelli medi di contaminazione. I punti prelievo sono decisi a priori; è necessario quindi disporre di un elenco dettagliato dei vari punti dell'ambiente scelto sui quali effettuare il campionamento.</p> <p>Occorre particolare attenzione a non contaminare le piastre con le mani o facendole venire a contatto con altri oggetti o superficie estranei al punto prelievo indicato; a tal fine è necessario l'uso di guanti sterili.</p> <p>Per le sale operatorie il documento di riferimento è "Linee guida sugli standard di sicurezza e di igiene del lavoro nel reparto operatorio), scaricabile dal web all'indirizzo <a href="http://www.unipd-org.it/rls/Lineeguida/Rischio%20chimico%20cancerogeno/ISPESL_linee_guida_sicurezza_Sale_Operatorie.pdf">http://www.unipd-org.it/rls/Lineeguida/Rischio%20chimico%20cancerogeno/ISPESL_linee_guida_sicurezza_Sale_Operatorie.pdf</a> può essere anche richiesto al laboratorio.</p>

**DIPARTIMENTO INTERAZIENDALE REGIONALE DEI LABORATORI DI SANITA' PUBBLICA DI AREA VASTA**  
**LABORATORIO DI SANITA' PUBBLICA AREA VASTA TOSCANA SUD EST**  
 **STRADA DEL RUFFOLO - 53100 SIENA**



LAB N° 0790 L

<p>Superfici</p>	<p>Inquinanti chimici prelevati tramite wipe test (chemioterapici antiblastici, idrocarburi policiclici aromatici, fitofarmaci, etc.)</p>	<p>Le garze di tessuto non tessuto (TNT) non sterili umidificate con apposito liquido (diverso a seconda del composto da determinare come indicato nella colonna "Avvertenze" nella tabella relativa ai singoli analiti) vengono preparate secondo le seguenti modalità. I pezzi di TNT, tutti della stessa dimensione (10x10 cm), sono posti in un contenitore idoneo (metallo, vetro, plastica) e addizionati di solvente in eccesso. Dopo una notte di contatto, il liquido viene scolato mentre le garze bagnate vengono lasciate all'interno del contenitore. Dopo chiusura con tappo idoneo il contenitore non viene più aperto fino al momento del campionamento. I materiali di campionamento possono essere preparati in laboratorio ed inviati a coloro che intendono eseguire il campionamento.</p> <p>La cornice di dimensioni definite (quadrato di 10 cm di lato o rettangolo di varie dimensioni) e materiale idoneo (plastica, legno, metallo, etc.), deve essere preparata prima dell'esecuzione del campionamento e può essere riutilizzata ogni volta previa decontaminazione se necessaria. La cornice viene appoggiata sulla superficie (pavimento o altro) nella posizione da campionare. Due strati di garza umidificata vengono estratti dal contenitore con pinzette pulite e utilizzati per strofinare l'area interna alla cornice. Le operazioni di campionamento devono essere eseguite sempre con le stesse modalità esercitando una decisa pressione e ripiegando il tampone dopo ogni passaggio. Il NIOSH (National Institute for Occupational Safety and Health consiglia di procedere a strofinare l'area delimitata dalla cornice prima in senso orizzontale, poi in senso verticale e infine lungo il perimetro. Dopo il campionamento la garza viene posta in un contenitore di materiale idoneo (vetro o plastica) di piccole dimensioni (contenitore da 50 ml). Nel foglio di campionamento deve essere annotata la superficie (cm<sup>2</sup>) strofinata in modo che i risultati possano essere espressi non solo come quantitativo assoluto nel campione ma anche come quantità/cm<sup>2</sup> di superficie campionata. Nel caso di superfici non piane o per le quali sia difficile usare la cornice deve essere stimata la superficie strofinata. In caso contrario il risultato sarà espresso solo come valore assoluto nel campione. I risultati dell'analisi saranno espressi in ng o µg di inquinante/campione oltre che in pg/ng/µg per cm<sup>2</sup> di superficie campionata, pertanto, ogni campione dovrà essere accompagnato dalla informazione sulla superficie strofinata. Tale superficie è determinata dall'area interna alla cornice, nel caso di utilizzo di quest'ultima, in caso contrario, come già detto, deve essere stimata da chi esegue il campionamento.</p> <p>Alcuni documenti di riferimento sono scaricabili dai seguenti siti web e disponibili in laboratorio:</p> <ul style="list-style-type: none"> <li>• <a href="https://www.osha.gov/dts/sltc/methods/surfacesampling/surfacesampling.pdf">https://www.osha.gov/dts/sltc/methods/surfacesampling/surfacesampling.pdf</a></li> <li>• <a href="https://www.michigan.gov/documents/mdch/Dust_Wipe_Protocol_1_13_2015.1_500042_7.pdf">https://www.michigan.gov/documents/mdch/Dust_Wipe_Protocol_1_13_2015.1_500042_7.pdf</a></li> </ul> <p>Per i chemioterapici antiblastici: possono essere determinati nello stesso campione 5-fluorouracile, ciclofosfamide e/o ifosfamide e taxolo; vengono determinati singolarmente azacitidina, metotrexate e platino. Ciclofosfamide e ifosfamide, in caso di contemporanea presenza, danno luogo ad un unico picco cromatografico ed il risultato comprende entrambi i principi attivi.</p>
<p>Campioni cutanei</p>	<p>Inquinanti chimici prelevati a livello cutaneo (chemioterapici antiblastici, idrocarburi policiclici aromatici, fitofarmaci, etc.)</p>	<ul style="list-style-type: none"> <li>• Pad: il numero, la posizione cutanea e la collocazione (a contatto con la pelle, sopra agli indumenti, sopra ai dispositivi di protezione individuale) deve essere scelta a cura del Cliente in base alla strategia di valutazione. I pad collocati sul viso possono avere una dimensione inferiore rispetto a quelli collocati nelle altre zone del corpo. I pad devono essere attaccati alla superficie cutanea o sulla superficie esterna di indumenti o DPI tramite nastro adesivo. Al termine del periodo di esposizione il nastro adesivo viene rimosso e i singoli pad vengono collocati in altrettante capsule di Petri vuote.</li> <li>• Liquidi di lavaggio delle mani: 150 ml di etanolo di 95 gradi sono lentamente versati sulle mani dell'operatore, il quale era invitato a sfregare bene, e raccolti in una vaschetta di alluminio usa e getta. Al termine l'operatore deve mantenere le mani ed in particolare le unghie a bagno nella soluzione alcolica per 30 secondi. La procedura di lavaggio viene di solito eseguita, all'inizio e alla fine dell'operazione da controllare e i due liquidi sono raccolti in contenitori diversi o nello stesso contenitore a seconda dello scopo dell'indagine.</li> <li>• Wipe test cutanei: le garze di idoneo materiale non sterili umidificate con apposito liquido (diverso a seconda del composto da determinare come indicato nella colonna "Avvertenze" nella tabella relativa ai singoli analiti) vengono preparate secondo le seguenti modalità. I pezzi di TNT, tutti della stessa dimensione (10x10 cm), sono posti in un contenitore idoneo (metallo, vetro, plastica) e addizionati di solvente in eccesso. Dopo una notte di contatto, il liquido viene scolato mentre le garze bagnate vengono lasciate all'interno del contenitore. Dopo chiusura con tappo idoneo il contenitore non viene più aperto fino al momento del campionamento. I materiali di campionamento possono essere preparati in laboratorio ed inviati a coloro che intendono eseguire il campionamento. La cornice di dimensioni definite (quadrato di 10 cm di lato o rettangolo di varie dimensioni) e materiale idoneo (plastica, legno, metallo, etc.), deve essere preparata prima dell'esecuzione del campionamento e può essere riutilizzata ogni volta previa decontaminazione se necessaria. La cornice viene appoggiata sulla zona di cute da campionare (viso, mani o altra) nella posizione da campionare. Due strati di garza umidificata vengono estratti dal contenitore con pinzette pulite e utilizzati per strofinare l'area interna alla cornice. Le operazioni di campionamento devono essere eseguite sempre con le stesse modalità esercitando una decisa pressione e ripiegando il tampone dopo ogni passaggio. Il NIOSH (National Institute for Occupational Safety and Health consiglia di procedere a strofinare l'area delimitata dalla cornice prima in senso orizzontale, poi in senso verticale e infine lungo il perimetro. Dopo il campionamento la garza viene posta in un contenitore di materiale idoneo (vetro o plastica) di piccole dimensioni (contenitore da 50 ml). Nel foglio di campionamento deve essere annotata la superficie (cm<sup>2</sup>) strofinata in modo che i risultati possano essere espressi non solo come quantitativo assoluto nel campione ma anche come quantità/cm<sup>2</sup> di superficie campionata. I risultati dell'analisi saranno espressi in ng o µg di inquinante/campione oltre che in pg/ng/µg per cm<sup>2</sup> di superficie campionata, pertanto, ogni campione dovrà essere accompagnato dalla informazione sulla superficie strofinata. Tale superficie è determinata dall'area interna alla cornice, nel caso di utilizzo di quest'ultima, in caso contrario, come già detto, deve essere stimata da chi esegue il campionamento.</li> </ul>
<p>Urina</p>	<p>Inquinanti chimici tal quali non volatili (metalli) o metaboliti non volatili di inquinanti chimici (fitofarmaci, idrocarburi policiclici aromatici, solventi)</p>	<p>Prima della minzione, è necessario un accurato lavaggio delle mani con acqua e sapone. I contenitori devono essere sterili e in confezione singola (bustina sigillata per evitare contaminazioni esterne), oppure precedentemente lavati con acido nitrico diluito allo 0,5%, quindi sciacquati con acqua deionizzata e mantenuti chiusi fino al momento della raccolta del campione. Dopo la raccolta del campione, il contenitore deve essere immediatamente chiuso. Se i campioni sono consegnati dopo 24 ore dal prelievo devono essere congelati. Se il cliente desidera che il dato relativo alla prova venga corretto per la creatinuria è necessario venga consegnata una provetta in plastica contenente 10 ml di urina (la determinazione della creatinina urinaria viene eseguita da altro laboratorio). Qualora il campione di urina sia riferito alle 24 ore o a un diverso definito periodo il cliente deve indicare il volume di urina escreto nel periodo se desidera che il dato sia espresso come valore assoluto nel periodo di raccolta del campione.</p>
<p>Urina</p>	<p>Inquinanti chimici tal quali o metaboliti, volatili (solventi, anestetici)</p>	<p>La minzione deve essere eseguita in un ambiente non contaminato, ed esempio lontano da zone di produzione dove vengono utilizzate le sostanze da determinare. La raccolta del campione deve avvenire in contenitori ermeticamente chiusi utilizzando una delle seguenti due modalità: 1 - utilizzo di contenitori da circa 40 ml ermeticamente chiudibili con tappo a vite: in questo caso la minzione può avvenire direttamente nel contenitore che dovrà essere completamente riempito di urina e chiuso subito dopo la raccolta; 1 - utilizzo di barattoli di plastica per eseguire la minzione e trasferimento immediato di una aliquota in un contenitore ermeticamente chiuso: in una vial da 20 ml, precaricata con 3.5 g di cloruro di sodio, inserire tramite siringa l'aliquota di urina (10 ml), inserendo un ago per far defluire la sovrappressione. Dopo il prelievo il campione deve essere refrigerato (non congelato). Le Vials precaricate ed i contenitori ermeticamente chiudibili, possono</p>

DIPARTIMENTO INTERAZIENDALE REGIONALE DEI LABORATORI DI SANITA' PUBBLICA DI AREA VASTA  
LABORATORIO DI SANITA' PUBBLICA AREA VASTA TOSCANA SUD EST  
 STRADA DEL RUFFOLO - 53100 SIENA



LAB N° 0790 L

		essere richiesti telefonicamente al Laboratorio.
Sangue	Tutti gli analiti determinati	Se non specificamente indicato nella colonna "Avvertenze" per i singoli analiti, l'anticoagulante può essere rappresentato da EDTA, citrato, litio o sodio eparina. I campioni in fase di prelievo devono essere agitati ripetutamente ad evitare il formarsi di coaguli. Vengono determinati nel sangue i seguenti metalli: Piombo, Cadmio, Cromo, Cobalto, Tallio
Siero	Tutti gli analiti determinati	Dopo il prelievo con le modalità già indicate nella colonna "Avvertenze" il campione dovrebbe essere preferibilmente centrifugato in modo da poter travasare il siero in una ulteriore provetta. In caso di impossibilità ad eseguire l'operazione la centrifugazione viene eseguita in laboratorio. Vengono determinati nel siero i seguenti metalli: Piombo, Cadmio, Cromo, Cobalto, Manganese, Tallio
Materiali massivi	Amianto	Possono pervenire al Laboratorio campioni di materiali vari (campioni massivi, polveri sedimentate, materiale friabile) per la determinazione della presenza/concentrazione di fibre di amianto (analisi qualitativa e quantitativa) con tecniche a diversa sensibilità e specificità (microscopia ottica o microscopia elettronica). Non vengono accettati campioni finalizzati alla caratterizzazione come rifiuto. Altre informazioni utili al campionamento sono già fornite nella colonna "Avvertenze" delle tabelle sopra riportate.
Capelli	Tallio	I capelli sono in grado di rilevare esposizioni a medio e lungo termine. In funzione della velocità di crescita mensile (circa un centimetro), riflettono l'esposizione temporale all'inquinante nel corso dei mesi o addirittura anni. La concentrazione di metalli vicino alla cute può essere più elevata o più bassa rispetto alle lunghezze a seconda del tempo intercorso dal momento dell'esposizione, rispetto alla crescita del capello. Le principali criticità legate all'uso di questa matrice biologica sono la possibilità di contaminazione esterna (deposizione del particolato atmosferico, uso di shampoo, balsami, tinte) e le differenze nel risultato create dalla regione di prelievo del capello. E' consigliabile che il campione sia raccolto in quantità di alcune centinaia di milligrammi (200-400 mg) preferibilmente a livello della nuca, il più vicino possibile al cuoio capelluto con l'ausilio di forbici in acciaio inox; in caso di consegna di un quantitativo in peso inferiore a 200 mg il Laboratorio ricalcherà il limite di quantificazione in base al peso disponibile.