

**Quantitativi minimi necessari e tempi di analisi**
**ANALISI CHIMICHE**

Parametro	Unità di misura	Tecnica di prova	Metodo	Quantità campione	Durata analisi
Azoto ammoniacale*	mg/l NH <sub>4</sub>	SPETTROFOTOMETRIA	APAT-IRSA CNR RAPP 29/2003 SEZ. 4030 met. A2	0.5 L	3 giorni
Bicarbonati*	mg/l	TITOLAZIONE	APAT-IRSA CNR RAPP 29/2003 SEZ. 2010 Met B	0.1 L	2 giorni
BOD 5 giorni a 20°C*	mg/l O <sub>2</sub>	BOD SENSOR SYSTEM	APAT-IRSA CNR RAPP 29/2003 SEZ. 5120 Met A	0.5 L	5 giorni
Cadmio*	µg/l	ASSORBIMENTO ATOMICO + FORNETTO GRAFITE	APAT-IRSA CNR RAPP 29/2003 SEZ. 3120 Met B	0.5 L	3 giorni
Calcio*	mg/l	ASSORBIMENTO ATOMICO	APAT-IRSA CNR RAPP 29/2003 SEZ. 3130	0.5 L	3 giorni
Carbonati*	mg/l	TITOLAZIONE	APAT-IRSA CNR RAPP 29/2003 SEZ. 2010 Met B	0.1 L	2 giorni
Cloro attivo libero*	mg/l	SPETTROFOTOMETRIA	DIN EN ISO 7393-2	0.1 L	1 giorno
Cloruri*	mg/l	TITOLAZIONE	APAT-IRSA CNR RAPP 29/2003 SEZ. 4090 met. B	0.5 L	3 giorni
COD (Metodo rapido)	mg/l O <sub>2</sub>	SPETTROFOTOMETRIA	ISPRA Met. 5135 Man 117 2014	0.5 L	3 giorni
COD*	mg/l O <sub>2</sub>	TITOLAZIONE	MIP 36	0.5 L	3 giorni
Conducibilità*	µS/cm	POTENZIOMETRIA	APAT-IRSA CNR RAPP 29/2003 SEZ. 2030	0.5 L	3 giorni
Durezza*	°F	TITOLAZIONE	APAT-IRSA CNR Rapp. 29/2003 SEZ. 2040 Met. B	0.5 L	3 giorni
Ferro*	µg/l	ASSORBIMENTO ATOMICO + FORNETTO GRAFITE	APAT-IRSA CNR RAPP 29/2003 SEZ. 3160 Met. B	0.5 L	3 giorni
Ferro*	mg/l	ASSORBIMENTO ATOMICO	APAT-IRSA CNR RAPP 29/2003 SEZ. 3160 Met. A	0.5 L	3 giorni

Magnesio*	mg/l	ASSORBIMENTO ATOMICO	APAT-IRSA CNR RAPP 29/2003 SEZ. 3180	0.5 L	3 giorni
Manganese*	mg/l	ASSORBIMENTO ATOMICO	APAT-IRSA CNR RAPP 29/2003 SEZ. 3190 Met. A	0.5 L	3 giorni
Metalli(Alluminio, Boro, Calcio, Cadmio, Cromo, Rame, Ferro, Potassio, Magnesio, Manganese, Sodio, Nichel, Fosforo, Piombo, Selenio, Silicio, Stagno, Zinco)	µg/l - mg/l	ICP-OES	APAT CNR IRSA 3020 MAN 2003	0.5 L	3 giorni
Nichel*	mg/l	ASSORBIMENTO ATOMICO	APAT-IRSA CNR RAPP 29/2003 SEZ. 3220 Met A	0.5 L	3 giorni
Nitrati come NO <sub>3</sub> *	mg/l	SPETTROFOTOMETRIA	APHA-AWWA- WEF Met. 4500 B	0.5 L	3 giorni
Nitriti come NO <sub>2</sub> *	mg/l	SPETTROFOTOMETRIA	APAT-IRSA CNR Rapp. 29/2003 SEZ. 4050	0.5 L	3 giorni
Ossidabilità secondo Kubel*	mg/l O <sub>2</sub>	TITOLAZIONE	Rapporti ISTISAN Parte II (2004)	0.5 L	3 giorni
pH	U.pH	POTENZIOMETRIA	APAT-IRSA CNR RAPP 29/2003 SEZ. 2060	0.5 L	1 giorno
Piombo	µg/l	ASSORBIMENTO ATOMICO + FORNETTO GRAFITE	APAT-IRSA CNR RAPP 29/2003 SEZ. 3230 Met B	0.5 L	5 giorni
Potassio*	mg/l	ASSORBIMENTO ATOMICO	APAT-IRSA CNR RAPP 29/2003 SEZ. 3240	0.5 L	3 giorni
Rame	mg/l	ASSORBIMENTO ATOMICO	APAT-IRSA CNR RAPP 29/2003 SEZ. 3250 Met A	0.5 L	3 giorni
Residuo Fisso a 180°C*	mg/L	GRAVIMETRIA	APAT-IRSA CNR RAPP 29/2003 SEZ. 2090 Met. A	0.5 L	3 giorni
Sodio*	mg/l	ASSORBIMENTO ATOMICO	APAT-IRSA CNR RAPP 29/2003 SEZ. 3270	0.5 L	3 giorni
Solfati *	mg/l	GRAVIMETRIA	APAT-IRSA CNR RAPP 29/2003 SEZ. 4140 Met A	0.5 L	3 giorni

Solidi sospesi totali	mg/l	GRAVIMETRIA	APAT-IRSA CNR RAPP 29/2003 SEZ. 2090 B	0.5 L	3 giorni
Solidi sedimentabili a 24 ore*	mg/l	GRAVIMETRIA	APAT-IRSA CNR RAPP 29/2003 SEZ. 2090 C	1 L	3 giorni
Torbidità*	ntu	SPETTROFOTOMETRIA	APAT-IRSA CNR RAPP 29/2003 SEZ. 2110	0.5 L	3 giorni
Zinco	mg/l	ASSORBIMENTO ATOMICO	APAT-IRSA CNR RAPP 29/2003 SEZ. 3320 Met. A	0.5 L	3 giorni

**ANALISI MICROBIOLOGICHE**

Parametro	Unità di misura	Tecnica di prova	Metodo	Quantità campione	Durata analisi
Coliformi tot 37° *	UFC/100ml	COLTURA SU PIASTRA	APAT 7010 Met C -UNI EN ISO 9308-1:2017	0.5 L contenitore sterile	5 giorni
Conta batterica 22° *	UFC/ml	COLTURA SU PIASTRA	UNI EN ISO 6222:2001	0.5 L contenitore sterile	5 giorni
Conta batterica 36° *	UFC/ml	COLTURA SU PIASTRA	UNI EN ISO 6222:2001	0.5 L contenitore sterile	5 giorni
Enterococchi*	UFC/100ml	COLTURA SU PIASTRA	APAT 7040 Met C- UNI EN ISO 7899-2:2003	0.5 L contenitore sterile	5 giorni
Escherichia coli*	UFC/100ml	COLTURA SU PIASTRA	APAT 7030 Met E -UNI EN ISO 9308-1:2017	0.5 L contenitore sterile	5 giorni
Pseudomonas aeruginosa*	UFC/100 ml	COLTURA SU PIASTRA	UNI EN ISO 16266:2008	0.5 L contenitore sterile	5 giorni
Staphylococcus aureus*	UFC/100 ml	COLTURA SU PIASTRA	Rapporti ISTISAN 07/05	0.5 L contenitore sterile	5 giorni

**PACCHETTO MICROBIOLOGICO**

Parametro	Unità di misura	Tecnica di prova	Metodo	Quantità campione	Durata analisi
Coliformi tot 37° *	UFC/100ml	COLTURA SU PIASTRA	APAT 7010 Met C -UNI EN ISO 9308-1:2002	1 L contenitore sterile	5 giorni
Conta batterica 22° *	UFC/ml	COLTURA SU PIASTRA	UNI EN ISO 6222:2001		
Conta batterica 36° *	UFC/ml	COLTURA SU PIASTRA	UNI EN ISO 6222:2001		
Enterococchi *	UFC/100ml	COLTURA SU PIASTRA	APAT 7040 Met C- UNI EN ISO 7899-2:2003		
Escherichia coli *	UFC/100ml	COLTURA SU PIASTRA	APAT 7030 Met E -UNI EN ISO 9308-1:2002		

**PACCHETTO PISCINA ROUTINE**

Parametro	Unità di misura	Tecnica di prova	Metodo	Quantità campione	Durata analisi
Coliformi tot 37° *	UFC/100ml	COLTURA SU PIASTRA	APAT 7010 Met C -UNI EN ISO 9308-1:2017	1 L contenitore sterile	5 giorni
Conta batterica 22° *	UFC/ml	COLTURA SU PIASTRA	UNI EN ISO 6222:2001		
Conta batterica 36° *	UFC/ml	COLTURA SU PIASTRA	UNI EN ISO 6222:2001		
Enterococchi *	UFC/100ml	COLTURA SU PIASTRA	APAT 7040 Met C- UNI EN ISO 7899-2:2003		
Escherichia coli *	UFC/100ml	COLTURA SU PIASTRA	APAT 7010 Met C -UNI EN ISO 9308-1:2017		
Pseudomonas aeruginosa *	UFC/100ml	COLTURA SU PIASTRA	UNI EN ISO 16266:2008		
Staphylococcus aureus *	UFC/100 ml	COLTURA SU PIASTRA	Rapporti ISTISAN 07/05		
pH	U.pH	POTENZIOMETRIA	APAT-IRSA CNR RAPP 29/2003 SEZ. 2060		
Cloro attivo libero*	mg/l	SPETTROFOTOMETRIA	DIN EN ISO 7393-2		

**PACCHETTO PISCINA COMPLETO (DPCM 17 maggio 2020)**

Parametro	Unità di misura	Tecnica di prova	Metodo	Quantità campione	Durata analisi
Coliformi tot 37° *	UFC/100ml	COLTURA SU PIASTRA	APAT 7010 Met C -UNI EN ISO 9308-1:2017	1 L contenitore sterile	5 giorni
Conta batterica 22° *	UFC/ml	COLTURA SU PIASTRA	UNI EN ISO 6222:2001		
Conta batterica 36° *	UFC/ml	COLTURA SU PIASTRA	UNI EN ISO 6222:2001		
Enterococchi *	UFC/100ml	COLTURA SU PIASTRA	APAT 7040 Met C- UNI EN ISO 7899-2:2003		
Escherichia coli *	UFC/100ml	COLTURA SU PIASTRA	APAT 7010 Met C -UNI EN ISO 9308-1:2017		
Pseudomonas aeruginosa *	UFC/100ml	COLTURA SU PIASTRA	UNI EN ISO 16266:2008		
Staphylococcus aureus *	UFC/100 ml	COLTURA SU PIASTRA	Rapporti ISTISAN 07/05		
pH	U.pH	POTENZIOMETRIA	APAT-IRSA CNR RAPP 29/2003 SEZ. 2060		
Cloro attivo libero*	mg/l	SPETTROFOTOMETRIA	DIN EN ISO 7393-2		
Flocculanti (come Al)*	mg/l	ICP-OES	APAT CNR IRSA 3020 MAN 2003		
Acido isocianurico*	mg/l	SPETTROFOTOMETRIA	DIN 38402 A51		
Torbidità*	ntu	SPETTROFOTOMETRIA	APAT-IRSA CNR RAPP 29/2003 SEZ. 2110		
Solidi sospesi totali	mg/l	GRAVIMETRIA	APAT-IRSA CNR RAPP 29/2003 SEZ. 2090 B		
Colore*		SPETTROFOTOMETRIA	APAT-IRSA CNR RAPP 29/2003 SEZ. 2020 met. A		
Ossidabilità secondo KubeI*	mg/l O2	TITOLAZIONE	Rapporti ISTISAN Parte II (2004)		
Nitrati come NO3*	mg/l	SPETTROFOTOMETRIA	APHA-AWWA-WEF Met. 4500 B		

**PACCHETTO POTABILITA'**

Parametro	Unità di misura	Tecnica di prova	Metodo	Quantità campione	Durata analisi
Alluminio*	µg/l	ICP-AES	APAT CNR IRSA 3020 MAN 2003	1 L contenitore pulito + 1 L contenitore sterile	10 giorni
Azoto ammoniacale*	mg/l NH <sub>4</sub>	SPETTROFOTOMETRIA	APAT-IRSA CNR RAPP 29/2003 SEZ. 4030 met. A2		
Cloruri*	mg/l	TITOLAZIONE	APAT-IRSA CNR RAPP 29/2003 SEZ. 4090 met. B		
Conducibilità*	µS/cm	POTENZIOMETRIA	APAT-IRSA CNR RAPP 29/2003 SEZ. 2030		
Durezza*	°F	TITOLAZIONE	APAT-IRSA CNR Rapp. 29/2003 SEZ. 2040 Met. B		
Ferro*	mg/l	ICP-AES	APAT CNR IRSA 3020 MAN 2003		
Manganese*	mg/l	ICP-AES	APAT CNR IRSA 3020 MAN 2003		
Ossidabilità secondo Kubel*	mg/l O <sub>2</sub>	TITOLAZIONE	Rapporti ISTISAN Parte II (2004)		
pH	U.pH	POTENZIOMETRIA	APAT-IRSA CNR RAPP 29/2003 SEZ. 2060		
Residuo Fisso a 180°C*	mg/L	GRAVIMETRIA	APAT-IRSA CNR RAPP 29/2003 SEZ. 2090 Met. A		
Sodio*	mg/l	ICP-AES	APAT CNR IRSA 3020 MAN 2003		
Solfati *	mg/l	GRAVIMETRIA	APAT-IRSA CNR RAPP 29/2003 SEZ. 4140 Met A		
Parametri organolettici*	/	/	/		
Coliformi tot 37° *	UFC/100ml	COLTURA SU PIASTRA	APAT 7010 Met C -UNI EN ISO 9308-1:2002		
Conta batterica 22° *	UFC/ml	COLTURA SU PIASTRA	UNI EN ISO 6222:2001		
Conta batterica 36° *	UFC/ml	COLTURA SU PIASTRA	UNI EN ISO 6222:2001		
Enterococchi *	UFC/100ml	COLTURA SU PIASTRA	APAT 7040 Met C- UNI EN ISO 7899-2:2003		
Escherichia coli *	UFC/100ml	COLTURA SU PIASTRA	APAT 7030 Met E -UNI EN ISO 9308-1:2002		

**PACCHETTO ACQUA DI POZZO**

Parametro	Unità di misura	Tecnica di prova	Metodo	Quantità campione	Durata analisi
Azoto ammoniacale*	mg/l NH <sub>4</sub>	SPETTROFOTOMETRIA	APAT-IRSA CNR RAPP 29/2003 SEZ. 4030 met. A2	1 L contenitore pulito + 1 L contenitore sterile	5 giorni
Conducibilità*	μS/cm	POTENZIOMETRIA	APAT-IRSA CNR RAPP 29/2003 SEZ. 2030		
Durezza*	°F	TITOLAZIONE	APAT-IRSA CNR Rapp. 29/2003 SEZ. 2040 Met. B		
Nitrati come NO <sub>3</sub> *	mg/l	SPETTROFOTOMETRIA	APHA-AWWA-WEF Met. 4500 B		
Nitriti come NO <sub>2</sub> *	mg/l	SPETTROFOTOMETRIA	APAT-IRSA CNR Rapp. 29/2003 SEZ. 4050		
Ossidabilità secondo Kubel*	mg/l O <sub>2</sub>	TITOLAZIONE	Rapporti ISTISAN Parte II (2004)		
pH	U.pH	POTENZIOMETRIA	APAT-IRSA CNR RAPP 29/2003 SEZ. 2060		
Coliformi tot 37° *	UFC/100ml	COLTURA SU PIASTRA	APAT 7010 Met C -UNI EN ISO 9308-1:2002		
Conta batterica 22° *	UFC/ml	COLTURA SU PIASTRA	UNI EN ISO 6222:2001		
Conta batterica 36° *	UFC/ml	COLTURA SU PIASTRA	UNI EN ISO 6222:2001		
Enterococchi *	UFC/100ml	COLTURA SU PIASTRA	APAT 7040 Met C- UNI EN ISO 7899-2:2003		
Escherichia coli *	UFC/100ml	COLTURA SU PIASTRA	APAT 7030 Met E -UNI EN ISO 9308-1:2002		

**PACCHETTO H.A.C.C.P. - ANALISI CHIMICA DI ROUTINE**

Parametro	Unità di misura	Tecnica di prova	Metodo	Quantità campione	Durata analisi
Azoto ammoniacale*	mg/l NH <sub>4</sub>	SPETTROFOTOMETRIA	APAT-IRSA CNR RAPP 29/2003 SEZ. 4030 met. A2	1 L contenitore pulito	5 giorni
Conducibilità*	μS/cm	POTENZIOMETRIA	APAT-IRSA CNR RAPP 29/2003 SEZ. 2030		
pH	U.pH	POTENZIOMETRIA	APAT-IRSA CNR RAPP 29/2003 SEZ. 2060		
Ferro*	mg/l	ASSORBIMENTO ATOMICO	APAT-IRSA CNR RAPP 29/2003 SEZ. 3160 Met. A		
Parametri organolettici*	/	/	/		

**PACCHETTO H.A.C.C.P. - ANALISI CHIMICA DI VERIFICA**

Parametro	Unità di misura	Tecnica di prova	Metodo	Quantità campione	Durata analisi
Azoto ammoniacale*	mg/l NH <sub>4</sub>	SPETTROFOTOMETRIA	APAT-IRSA CNR RAPP 29/2003 SEZ. 4030 met. A2	1 L contenitore pulito	5 giorni
Conducibilità*	μS/cm	POTENZIOMETRIA	APAT-IRSA CNR RAPP 29/2003 SEZ. 2030		
pH	U.pH	POTENZIOMETRIA	APAT-IRSA CNR RAPP 29/2003 SEZ. 2060		
Parametri organolettici*	/	/	/		
Nitrati come NO <sub>3</sub> *	mg/l	SPETTROFOTOMETRIA	APHA-AWWA-WEF Met. 4500 B		
Nitriti come NO <sub>2</sub> *	mg/l	SPETTROFOTOMETRIA	APAT-IRSA CNR Rapp. 29/2003 SEZ. 4050		
Nichel*	mg/l	ASSORBIMENTO ATOMICO	APAT-IRSA CNR RAPP 29/2003 SEZ. 3220 Met A		
Piombo	μg/l	ASSORBIMENTO ATOMICO + FORNETTO GRAFITE	APAT-IRSA CNR RAPP 29/2003 SEZ. 3230 Met B		
Cromo totale*	μg/l	ASSORBIMENTO ATOMICO + FORNETTO GRAFITE	APAT-IRSA CNR RAPP 29/2003 SEZ. 3150 Met A		

**PACCHETTO H.A.C.C.P. - ANALISI MICROBIOLOGICA DI ROUTINE**

Parametro	Unità di misura	Tecnica di prova	Metodo	Quantità campione	Durata analisi
Escherichia coli *	UFC/100ml	COLTURA SU PIASTRA	APAT 7030 Met E -UNI EN ISO 9308-1:2002	0.5 L contenitore sterile	5 giorni
Coliformi tot 37° *	UFC/100ml	COLTURA SU PIASTRA	APAT 7010 Met C -UNI EN ISO 9308-1:2002	0.5 L contenitore sterile	5 giorni

**PACCHETTO H.A.C.C.P. - ANALISI MICROBIOLOGICA DI VERIFICA**

Parametro	Unità di misura	Tecnica di prova	Metodo	Quantità campione	Durata analisi
Coliformi tot 37° *	UFC/100ml	COLTURA SU PIASTRA	APAT 7010 Met C -UNI EN ISO 9308-1:2002	1 L contenitore sterile	5 giorni
Conta batterica 22° *	UFC/ml	COLTURA SU PIASTRA	UNI EN ISO 6222:2001		
Conta batterica 36° *	UFC/ml	COLTURA SU PIASTRA	UNI EN ISO 6222:2001		
Enterococchi *	UFC/100ml	COLTURA SU PIASTRA	APAT 7040 Met C- UNI EN ISO 7899-2:2003		
Escherichia coli *	UFC/100ml	COLTURA SU PIASTRA	APAT 7030 Met E -UNI EN ISO 9308-1:2002		

**PACCHETTO ACQUE REFLUE**

Parametro	Unità di misura	Tecnica di prova	Metodo	Quantità campione	Durata analisi
Azoto ammoniacale *	mg/l NH <sub>4</sub>	SPETTROFOTOMETRIA	APAT-IRSA CNR RAPP 29/2003 SEZ. 4030 met. A2	3 L contenitore pulito	7 giorni
Azoto totale*	mg/l	CALCOLO	/		
BOD 5 giorni a 20°C*	mg/l O <sub>2</sub>	BOD SENSOR SYSTEM	APAT-IRSA CNR RAPP 29/2003 SEZ. 5120 Met A		
COD	mg/l O <sub>2</sub>	SPETTROFOTOMETRIA	ISPRA Met. 5135 Man 117 2014		
Fosforo totale (come P)*	mg/l	SPETTROFOTOMETRIA	MIP 14 Rev. 0-2004		
pH	U.pH	POTENZIOMETRIA	APAT-IRSA CNR RAPP 29/2003 SEZ. 2060		
Nitrati come NO <sub>3</sub> *	mg/l	SPETTROFOTOMETRIA	APHA-AWWA-WEF Met. 4500 B		
Nitriti come NO <sub>2</sub> *	mg/l	SPETTROFOTOMETRIA	APAT-IRSA CNR Rapp. 29/2003 SEZ. 4050		
Rame	mg/l	ASSORBIMENTO ATOMICO	APAT-IRSA CNR RAPP 29/2003 SEZ. 3250 Met A		
Solfati *	mg/l	GRAVIMETRIA	APAT-IRSA CNR RAPP 29/2003 SEZ. 4140 Met A		
Solidi sospesi totali	mg/l	GRAVIMETRIA	APAT-IRSA CNR RAPP 29/2003 SEZ. 2090 B		
Zinco	mg/l	ASSORBIMENTO ATOMICO	APAT-IRSA CNR RAPP 29/2003 SEZ. 3320 Met. A		

**Le prove contrassegnate con \* non sono accreditate da Accredia**

**PROCEDURE DI CAMPIONAMENTO**
**Campionamento per controlli chimici (Rif. MAN 29/2003 APAT CNR-IRSA 1030)**

Premesse da considerare prima di effettuare il prelievo:

- Definire il volume di campione da prelevare in funzione dei parametri da determinare (prelevare un volume superiore al minimo necessario per procedere allo svolgimento degli esami richiesti).

- Utilizzare contenitori puliti in plastica o vetro che non alterino i valori dei parametri da analizzare (non devono cedere né assorbire sostanze, devono garantire la perfetta tenuta e devono essere resistenti ai costituenti del campione).

Procedura:

1. Lasciare scorrere l'acqua dal rubinetto per circa **5 minuti**, in modo da ricambiare eventuale acqua stagnante.
2. Tenere il contenitore per la base e avvinarlo per almeno 3 volte con l'acqua di prelievo.
3. Prelevare il campione per il volume necessario, colmare il contenitore fino all'orlo e chiuderlo saldamente per evitare perdite di campione durante il trasporto.
4. Identificare il campione con una sigla di riferimento (la stessa che verrà poi riportata sul modulo di campionamento /modulo di richiesta analisi).
5. Consegnare il campione al laboratorio di analisi **il prima possibile**, entro 24 ore dal prelievo. Se ciò non fosse possibile, per prevenire la precipitazione dei **metalli**, è necessario stabilizzare il campione utilizzando, per esempio, acido nitrico. Per l'analisi del COD, BOD, Ossidabilità e Azoto ammoniacale si consiglia la conservazione del campione ad una temperatura inferiore ai 10°C. In questi casi si consiglia di **contattare preventivamente il laboratorio** che sarà lieto di fornirvi indicazioni più dettagliate.

Durante il **trasporto** e la **conservazione** i campioni devono essere mantenuti a temperatura costante il più coerente possibile con la temperatura rilevata al momento del prelievo. Sarà cura del cliente approntare la confezione affinché sia mantenuta tale condizione.

**Campionamento in sterilità per controlli microbiologici (Rif. MAN 29/2003  
APAT CNR-IRSA 6010 + [Rapporti ISTISAN 07/5](#))**

Premesse da considerare prima di effettuare il prelievo:

- Definire il volume di campione da prelevare in funzione dei parametri da determinare (prelevare un volume superiore al minimo necessario per procedere allo svolgimento degli esami richiesti).
- Il prelievo dei campioni destinati all'analisi microbiologica è da eseguire il più sterilmente possibile per evitare ogni possibili contaminazioni accidentali.

- Utilizzare recipienti **sterili**, a perfetta tenuta, di materiale idoneo e utilizzati solo a questo scopo. (Per il prelievo di acque destinate al consumo umano disinfettate preferire contenitori sterili addizionati di sodio tiosolfato per inibire l'azione dei disinfettanti).
- Utilizzare guanti.

Procedura da **RUBINETTO** per caduta:

1. Asportare, se presenti, tubi o guarnizioni in plastica o gomma.
2. Detergere il rubinetto, lasciare scorrere l'acqua per circa **5 minuti**, in modo da ricambiare eventuale acqua stagnante.
3. Chiudere il rubinetto e **sterilizzarne le pareti esterne** utilizzando un batuffolo di cotone imbevuto di disinfettante (alcool, soluzione al 10% di sodio ipoclorito). In caso di rubinetto metallico, si può procedere successivamente con l'operazione di flambaggio (ad esempio con un accendino).
4. Lasciare fluire l'acqua per ulteriori 1-3 min.
5. Al momento del prelievo, aprire il contenitore sterile avendo cura di non toccare la parte interna del tappo né il collo della bottiglia.
6. Tenendo il flacone sterile dalla base, prelevare il campione senza effettuare risciacqui; raggiunta la quantità desiderata tappare la bottiglia immediatamente.
7. Identificare il campione con una sigla di riferimento (la stessa che verrà poi riportata sul modulo di campionamento /modulo di richiesta analisi).
8. Consegnare il campione al laboratorio di analisi il prima possibile, in quanto l'analisi microbiologica dovrà essere condotta obbligatoriamente entro le 24 ore successive al prelievo.

Il **trasporto** e la **conservazione** dei campioni devono essere condotte preferenzialmente per refrigerazione utilizzando borse frigo e polaretti in modo da mantenere la temperatura < 10 °C. Qualora le condizioni ambientali e quelle intrinseche del campione non consentano il rispetto degli intervalli di temperatura consigliati, si raccomanda di verificare che la temperatura di conservazione del campione non superi mai quella rilevata all'atto del prelievo.

Procedura da **VASCA** per immersione:

- 1) Utilizzare contenitori sterilizzati e avvolti in fogli/involucri protettivi sterili e sigillati.
- 2) Al momento del prelievo, liberare dall'involucro la bottiglia. Afferrare la bottiglia con pinze sterili o altro analogo idoneo sistema avendo cura di **non toccare mai con le mani la superficie esterna del contenitore che entrerà a contatto con il campione.**
- 3) Immergere il contenitore 30 cm sotto la superficie dell'acqua e 30 cm dal bordo della vasca.
- 4) Prelevare il campione senza effettuare risciacqui; raggiunta la quantità desiderata far riemergere e tappare la bottiglia immediatamente.
- 5) Identificare il campione con una sigla di riferimento (la stessa che verrà poi riportata sul modulo di campionamento /modulo di richiesta analisi).
- 6) Consegnare il campione al laboratorio di analisi il prima possibile, in quanto **l'analisi microbiologica** dovrà essere condotta **obbligatoriamente entro le 24 ore successive al prelievo.**

Il **trasporto** e la **conservazione** dei campioni devono essere condotte preferenzialmente per refrigerazione utilizzando borse frigo e polaretti in modo da mantenere la temperatura < 10 °C. Qualora le condizioni ambientali e quelle intrinseche del campione non consentano il rispetto degli intervalli di temperatura consigliati, si raccomanda di verificare che la temperatura di conservazione del campione non superi mai quella rilevata all'atto del prelievo.