

INFORMAZIONI PERSONALI

**Mario Macchiagodena**



   
   
   
 Se

TITOLO DI STUDIO

L

ISTRUZIONE E FORMAZIONE

2013–2016 **Laurea in Tecniche di Laboratorio Biomedico, Facoltà di Medicina e Chirurgia**  
 Alma Mater Studiorum, Bologna (Italia)  
 Dopo aver completato il piano di studi con una media di 29/30esimi, ho svolto il tirocinio di tesi presso il Laboratorio di Radiofarmacia dell'U.O di Medicina Nucleare del Policlinico Universitario S.Orsola/Malpighi (Bologna). Lo scopo del mio elaborato di tesi è stato la convalida del metodo HPLC per il Controllo di Qualità del radiofarmaco sperimentale <sup>68</sup>Ga-PSMA-HBED-CC.  
 Ho conseguito l'abilitazione alla professione ed il diploma di laurea con la valutazione di 110/110 e Lode.

[Documenti collegati TIROCINI MARIO MACCHIAGODENA.pdf](#)

2009–2013 **Iscritto alla Facoltà di Farmacia**  
 Alma Mater Studiorum, Bologna (Italia)

2003–2008 **Diploma di Maturità**  
 Liceo Classico "Francesco d'Ovidio", Larino (Italia)  
 Diploma di maturità classica conseguito con la valutazione di 76/100

ESPERIENZA PROFESSIONALE

2011–alla data attuale **Barman**  
 Bar Centrale Montelongo, Montelongo (Italia)  
 - Servizio Barman prevalentemente nelle ore serali/notturne

2008–2011 **Cameriere e pony pizza**  
 Pizza Party, Bologna  
 - Servizio ai tavoli  
 - Consegne a Domicilio

05/2016 **Steward**  
 MotoGP Vip Village Autodromo del Mugello, Barberino del Mugello

COMPETENZE PERSONALI

Lingua madre italiano

Altre lingue

inglese

COMPRESIONE		PARLATO		PRODUZIONE SCRITTA
Ascolto	Lettura	Interazione	Produzione orale	
B2	B2	B1	B1	B2

Livelli: A1 e A2: Utente base - B1 e B2: Utente autonomo - C1 e C2: Utente avanzato  
Quadro Comune Europeo di Riferimento delle Lingue

Competenze comunicative possiedo ottime competenze comunicative acquisite durante i miei studi classici e l'attività di barman e gestore del bar

Competenze organizzative e gestionali - ottime capacità di lavorare in situazioni stressanti e che richiedono una certa intensità acquisite durante la mia esperienza di barman e soprattutto nei laboratori dove l'attività routinaria è intensa  
 - ottime capacità organizzative e di gestione maturate durante le mie esperienze di barman e cameriere  
 - ottima propensione al Team Working che al lavoro in solitudine, acquisita nelle mie precedenti esperienze lavorative

Competenze professionali - ottima conoscenza dei principi analitici utilizzati in tutta la pratica laboratoristica (frutto dei miei recenti studi universitari).  
 - buona padronanza di tutti i controlli di qualità effettuati nei diversi laboratori  
 - ottima padronanza dell'utilizzo dei Dispositivi di Protezione Individuale e delle misure di sicurezza da attuare all'interno dei laboratori  
 - ottima capacità di integrazione nelle dinamiche laboratoristiche (ho sempre ottenuto valutazioni eccellenti nelle schede di gradimento sottoposte dal Corso di Studio ai Tutor di riferimento).  
 - particolare conoscenza dei sistemi cromatografici HPLC e dei processi di convalida di un metodo analitico (il mio elaborato di tesi ha riguardato la convalida del controllo di qualità di un radiofarmaco, eseguito mediante Cromatografia Liquida ad Alta Prestazione)  
 - buona conoscenza delle Norme di Buona Preparazione e dei principi di Buona Pratica di Laboratorio (ottenuta grazie all'esperienza nei numerosi ed eclettici tirocini previsti dal Corso di Studi)  
 - ottima dimestichezza sia nelle tecniche ad elevata manualità che ad elevata automazione (i tirocini svolti mi hanno permesso di lavorare sia in ambienti in cui l'automazione è necessaria che quelli in cui i processi analitici richiedono un coinvolgimento più diretto e manuale del personale tecnico)  
 - buona competenza dei processi di sperimentazione nei lavori di ricerca scientifica (alcuni tirocini sono stati svolti in laboratori di carattere prettamente sperimentale/universitario)  
 - ottima competenza nelle tecniche di Biologia Molecolare più evolute e recenti (alcuni tirocini sono stati svolti nell'Istituto di Ricovero e Cura a Carattere Scientifico "Rizzoli" di Bologna)

Competenza digitale

AUTOVALUTAZIONE				
Elaborazione delle informazioni	Comunicazione	Creazione di Contenuti	Sicurezza	Risoluzione di problemi
Utente avanzato	Utente avanzato	Utente autonomo	Utente autonomo	Utente avanzato

Competenze digitali - Scheda per l'autovalutazione

ECDL

- Ottima conoscenza dei sistemi operativi: Windows Xp, Windows Vista, Windows 7, Windows 8 e Windows 10
- Ottima padronanza degli applicativi Windows: Pacchetto Office: Access, Excel, Word, Power Point.
- Buona padronanza dei software di gestione dei laboratori (DNLab, Eliot)

Patente di guida B

ULTERIORI INFORMAZIONI

Certificazioni - HACCP  
- ECDL

ALLEGATI

- TIROCINI MARIO MACCHIAGODENA.pdf

1: Il presente curriculum ha la funzione di autocertificazione ai sensi del D.P.R. 445/2000

2: Autorizzo il trattamento dei miei dati personali ai sensi del Decreto Legislativo 30 giugno 2003, n.196 "Codice in materia di protezione dei dati personali".

DATA: 11/12/16

FIRMA



## TIROCINI MARIO MACCHIAGODENA.pdf

### Tirocini curriculari eseguiti:

- U.O di Anatomia Patologica dell'Istituto Ortopedico Rizzoli, Bologna. Nel corso dei tre anni accademici ho svolto 250 ore di tirocinio, equivalenti a 10 CFU, in cui mi sono occupato, dapprima in affiancamento al tutor e poi in completa autonomia, di attività di:  
• Inclusione di preparati istologici in affiancamento e autonomia. • Taglio e raccolta sezioni; • Utilizzo del coloratore automatico e della colorazione di routine Ematoxilina-eosina. • Operazioni di montaggio dei vetrini con sezioni colorate, in manuale ed in automazione, in affiancamento ed in autonomia. • Allestimento di preparato istologico su diapositiva con relativa procedura di colorazione. • Apprendimento teorico-pratico delle colorazioni istologiche speciali Ziehl Neelsen, PAS, GRAM, Tricromica PicroMallory, Pearls, Reticolo, Giemsa). • Eselezioni di colorazioni speciali: Pas, Tricromica Picro-Mallory, Alcianblu, Rosso Congo. • Preparazione di reagenti e soluzioni coloranti. • Visione in affiancamento al microscopio ottico dei preparati allestiti per la valutazione tecnica della colorazione. • Preparazione di allestimenti citologici ed esecuzione delle colorazioni elettive per la citologia (Papanicolau e May Grunwald-Giemsa). • Visione in affiancamento al microscopio ottico dei preparati allestiti per la valutazione tecnica della colorazione. • Utilizzo del criostato ed acquisizione della tecnica di taglio in estemporanea, acquisizione tecniche di congelamento. • Colorazione istologica veloce (Ematoxilina-Eosina). • Conoscenza di utilizzo degli anticorpi, reagenti e sistemi di rivelazione in utilizzo nel settore. • Tecniche di smascheramento antigenico. • Immunocitochimica. • Immunocolorazione in autonomia su immunocoloratore • Osservazione e valutazione delle colorazioni immunocitochimiche al microscopio ottico.  
• BIOLOGIA MOLECOLARE: estrazione di acidi nucleici da materiale paraffinato, reazione di PCR e ibridazione in situ.
- U.O di Farmacia del Polidivino Universitario S.Orsola/Malpighi, Bologna. Nel corso dei tre anni accademici ho svolto in affiancamento 125 ore di tirocini, equivalenti a 5 CFU, le seguenti attività: • produzione di terapie antiblastiche personalizzate con tecnica asettica; produzione di preparati sterili non iniettabili (collirio di ciclosporina); • partecipazione all'attività di valutazione delle prescrizioni di miscele nutrizionali standard, di miscele nutrizionali personalizzate e standard con tecnica asettica e tramite il sistema di riempimento automatico. • Partecipazione all'attività di confezionamento, controllo, distribuzione e/o stoccaggio delle miscele nutrizionali personalizzate e standard; • Visione dell'attività di allestimento di terapie personalizzate (diluizione di antimicotici e antibiotici), e visione della produzione a lotti di preparati sterili non iniettabili (colliri fortificati). • Conoscenza dei controlli ambientali, di superficie e del prodotto finito, previsti dalle BNP; • Conoscenza di procedure e protocolli operativi secondo le BNP dei medicinali.
- U.O di Patologia clinica dell'Istituto Ortopedico Rizzoli, Bologna (I e II anno) e dell'Ospedale Maggiore, Bologna (III anno). Nel corso dei tre anni accademici ho svolto 250 ore, equivalenti a 10 CFU, in affiancamento e in autonomia, dove ho acquisito le seguenti competenze: • BIOCHIMICA: Accettazione campioni, stoccaggio e smistamento

manuale e automatico. Stoccaggio temporaneo materiali e reagenti vari. Caricamento campioni su catene pre-analitiche di biochimica automatizzata collegate alla strumentazione in uso. Gestione delle non conformità. • EMATOLOGIA: Esame emocromocitometrico, striscio di sangue e colorazione per l'esame microscopico. Valutazione dei C.Q. Movimentazione dei campioni e dei reattivi sulla catena analitica, risoluzione dei problemi strumentali. • Strumentazione per la determinazione della VES. • UROLOGIA: Utilizzo strumentazione per l'esame fisico-chimico, e del sedimento urinario. Utilizzazione del software per la calibrazione dei C.Q. e dei dati analitici. Movimentazione dei campioni e dei reattivi, risoluzione problemi strumentali. Manutenzione strumentale. • COAGULAZIONE: Utilizzo strumentazione per i più comuni test coagulativi (PT, APTT, Fibrinogeno, D-Dimero, ATIII), risoluzione di problemi strumentali. Utilizzazione del software per la calibrazione dei C.Q. e dei dati analitici. Preparazione, utilizzo e conservazione dei reagenti. Utilizzo in autonomia delle centrifughe. Manutenzione strumentale. • SETTORE IMMUNOLOGIA – CITOFLUORIMETRIA: Programmazione, allestimento, esecuzione e validazione tecnica delle sedute analitiche. Conoscenza ed esecuzione delle calibrazioni della strumentazione, ed esecuzioni dei Controlli di Qualità. Acquisizione di nozioni di base sul citofluorimetro. Esecuzione di tipizzazioni linfocitaria su sangue periferico con strumenti automatici e semiautomatici. Valutazione di linfociti attivati su sangue periferico. Esecuzione del test HLA-B27. Studio immunologico del BAL (liquido di broncolavaggio). Esecuzione del Test dei Basofili Attivati. Allestimento, esecuzione e validazione tecnica di una seduta di Emoglobine Glicate ed Emoglobine Patologiche. Test di conferma per l'anemia falciforme. • SETTORE AUTOIMMUNITÀ: Utilizzo delle strumentazioni riguardanti strumenti analitici automatici e semiautomatici, di immunoenzimatica, metodo FEIA e Immunofluorescenza indiretta, Immunoblot. Principi dei metodi ELISA, metodo FEIA e Immunofluorescenza indiretta (ANA REFLEX). Programmazione, allestimento, esecuzione validazione tecnica delle sedute analitiche. Conoscenza ed esecuzione delle calibrazioni della strumentazione ed esecuzione dei controlli di qualità. Gestione informatica e manuale dei dati analitici. Tecniche di diffusione doppia in gel su supporto solido (Alveolita). Raccolta, gestione, e determinazione della Calprotectina. • SETTORE ELETTROFORESI: Utilizzo della strumentazione per elettroforesi capillare e immunotyping delle proteine sieriche. Allestimento, esecuzione di una seduta elettroforetica e interpretazione dei grafici. Isofocusing su liquor per la ricerca delle bande oligoclonali. Ricerca delle crioglobuline. Gestione del Controllo di qualità e validazione tecnica dei risultati analitici.

U.O di Medicina Trasfusionale dell'Istituto Ortopedico Rizzoli, Bologna (I e II anno), e del Policlinico Universitario S.Orsola/Malpighi, Bologna (III anno). Nel corso dei tre anni accademici ho svolto 250 ore, equivalenti a 10 CFU, in affiancamento e in autonomia, ed ho acquisito le seguenti competenze: • SETTORE DONATORI: Conoscenza dei parametri per l'idoneità alla donazione; Determinazione dell'emocromo; Utilizzo del Coulter (cambio reagenti, allineamento strumento, caricamento campioni); Conoscenza dei parametri per la validazione tecnica degli emocromi; Utilizzo del Sistema

Informatico in un Servizio Trasfusionale per la rintracciabilità delle Unità Trasfusionali (UT). • **SETTORE EMOCOMPONENTI:** Utilizzo delle centrifughe nella separazione dei diversi emocomponenti. Utilizzo dei separatori cellulari. Conoscenze delle modalità e tempi di conservazione degli emocomponenti. Conoscenza dei processi di trasformazione dei diversi emocomponenti. Utilizzo dei diversi tipi di connettori di sacche. Conoscenza delle modalità di preparazione dei pool piastrinici. Conoscenza delle caratteristiche dei diversi tipi di emocomponenti e cenni sul loro impiego clinico. • **SETTORE ACCETTAZIONE CAMPIONI:** Verifica idoneità campione e gestione delle non conformità. Identificazione della modulistica di accompagnamento provette e smistamento per il percorso analitico idoneo (flussi di lavoro). Utilizzo posta pneumatica. Inserimento richieste esami tramite software gestionale Eliot. • **SETTORE DISTRIBUZIONE:** Conoscenza dei criteri di assegnazione delle tipologie di emoderivati ed emocomponenti (plasma, piastrine e emazie). Utilizzo del sistema informatico per l'evidenza e la rintracciabilità prevista dalla normativa sull'accreditamento dei servizi Trasfusionali. Registrazione informatiche e modulistica di emoderivati ed emocomponenti. Gestione richiesta di sangue e corretta archiviazione. Protocolli di evasione emoderivati ed emocomponenti. • **SETTORE IMMUNOEMATOLOGIA DI 1° LIVELLO:** C.Q. periodici strumentazione IH1000 manuali e gestionali in affiancamento. Esecuzione di ricerca Ab irregolari in schedina gel (TAD, TCD, pannelli). Tecnica di eluizione Ab. Verifica linea fredda di settore. • **SETTORE IMMUNOEMATOLOGIA DI 2° LIVELLO:** C.Q. strumentazione NEO. Manutenzione periodiche (giornaliere, settimanali e mensili). Utilizzo della fase solida per la determinazione di gruppi sanguigni e ricerche immunematologiche. Cenni teorici sulla reazione di agglutinazione Ag/Ab. Determinazione di gruppo sanguigno e ricerca di Ab irregolari RAIA in manuale con supporto di schedine gel e fase liquida. TAD. Titolazione Ab freddi e caldi. • Gestione esami dei donatori (periodici, aspiranti e nuovi). Cenni teorici su gruppo sanguigno fenotipo Rh e sistemi antigenici immunizzanti. • **SETTORE BANCA DEL DONATORE:** Conoscenza dei parametri per il congelamento e conservazione delle sacche di sangue cordonale. Conoscenza delle modalità di esecuzione di uno striscio di sangue cordonale e lettura al microscopio ottico degli eritroblasti. Conoscenza delle modalità di esecuzione di un test di donogenicità e conteggio dei cloni GM e BFU-E. Affiancamento nel congelamento del sangue cordonale o segmenti cardiovascolari e stoccaggio biobanca. • **SETTORE IMMUNOGENETICA:** Conoscenze sulle modalità di esecuzione di un test in micro-linfocitotossicità. Conoscenza sulle modalità di esecuzione di un Cross-Match pretrapianto. Conoscenze sulle modalità di estrazione del DNA. Conoscenze sulle modalità di estrazione in semi-automazione (accensione strumento, allestimento reagenti, preparazione campioni). Conoscenze delle metodiche di amplificazione PCR-SSP e PCR-SSO. Conoscenza dei parametri di valutazione della qualità del DNA estratto. Cenni sulla ricerca degli anticorpi anti-HLA. • **SETTORE IMMUNOEMATOLOGIA MOLECOLARE:** Conoscenze sulle modalità di estrazione del DNA con metodica automatica (preparazione lista di lavoro, allestimento reagenti, preparazione dei campioni). Valutazione della quantità e qualità del DNA estratto. Conoscenze sulle

modalità di tipizzazione degli antigeni eritrocitari. Conoscenze sulle modalità di tipizzazione degli antigeni eritrocitari con metodica automatica Luminex (uso e manutenzione dello strumento, preparazione liste di lavoro, allestimento PCR e preparazione campioni post-PCR, lettura con strumento Luminex). Conoscenze sulle modalità di analisi del genotipo fetale dal plasma materno.

U.O di Microbiologia dell'Istituto Ortopedico Rizzoli, Bologna (I e II anno) e del Policlinico Universitario S.Orsola/Malpighi, Bologna (III anno). Nel corso dei tre anni accademici ho svolto 250 ore, equivalenti a 10 CFU, in affiancamento e in autonomia, ed ho acquisito le seguenti competenze: • SETTORE ACCETTAZIONE: Accettazione campioni: smistamento, check in e distribuzione ai diversi settori dell'U.O. Strumentazione di preanalitica per campioni di sangue: Accettazione – Smistamento – Frazionamento in aliquote. • SETTORE BATTERIOLOGIA: Accettazione, riconoscimento e valutazione dell'idoneità dei campioni. Allestimento ed illustrazione dell'impiego dei terreni di coltura più frequenti. Osservazione di tecniche di semina di campioni biologici. Allestimento e colorazioni di vetrini per indagini batteriologiche. Illustrazione ed esecuzione di risemie per isolamento di colonie pure. Allestimento di antibiogrammi. Utilizzo strumento WASPLab. • SETTORE SIEROLOGIA (Batteriologia Speciale e Virus Epatitici): principi generali dei dosaggi effettuati nel settore (ricerca di anticorpi ed antigeni. Sviluppo delle operazioni di gestione informatica, accettazione, riconoscimento e valutazione dell'idoneità dei campioni, preparazione di aliquote e loro stoccaggio e relativa rintracciabilità dei campioni. Lettura ed interpretazione di una metodica (principi del dosaggio, requisiti del prelievo, preparazione e stabilità dei reagenti, procedura operativa, calcolo e validazione dei risultati, specificità e sensibilità, limiti del dosaggio e validazione dei risultati, controllo di qualità). Esecuzione di sedute analitiche con metodi manuali basati su tecniche di ampio utilizzo (agglutinazione, immunoenzimatica, fluorescenza etc.). Esecuzione di seduta analitica con sistemi automatizzati. Valutazione tecnica dei risultati ottenuti da campioni e controlli di qualità. Cenni di manutenzione di sistemi automatizzati. Esecuzione di test di conferma con immunoblot. • SETTORE RETROVIRUS (HIV): Principi di determinazione diretta degli acidi nucleici virali tramite tecniche di biologia molecolare e delle diverse fasi che caratterizzano le metodiche (estrazione, amplificazione e rivelazione) e loro criticità. • SETTORE CRREM: Accettazione, riconoscimento e valutazione dell'idoneità dei campioni, preparazione di aliquote e loro stoccaggio e illustrazione della gestione informatica. Principi generali dei dosaggi effettuati nel settore: ricerca di anticorpi ed antigeni. Lettura ed interpretazione di una metodica (principi del dosaggio, requisiti del prelievo, preparazione e stabilità dei reagenti, procedura operativa, calcolo e validazione dei risultati, specificità e sensibilità, limiti del dosaggio e validazione dei risultati, controllo di qualità). Esecuzione di sedute analitiche con metodi manuali basati su tecniche di ampio utilizzo (immunoenzimatica, immunofluorescenza, test rapidi immunocromatografici etc.). Esecuzione di seduta analitica con sistemi automatizzati con cenni di manutenzione di sistemi automatizzati stessi. Principi di determinazione diretta degli acidi nucleici virali tramite tecniche di biologia molecolare di tecniche di

biologia molecolare per la diagnosi di sepsi e delle diverse fasi che caratterizzano le metodiche (estrazione e amplificazione). Valutazione tecnica dei risultati ottenuti da campioni. Allestimento di preparati per indagine parasitologica nelle feci. • SETTORE VIROLOGIA: Riconoscimento, valutazione dell'idoneità dei campioni ed illustrazione della gestione informatica. Tecniche di biologia molecolare per la diagnosi ed il monitoraggio delle infezioni sostenute da Herpesvirus, Enterovirus ed Adenovirus. Principi che caratterizzano le fasi di: estrazione, amplificazione e rivelazione degli acidi nucleici nel campione biologico. Conoscenza del percorso diagnostico dell'infezione congenita da Citomegalovirus umano: applicazione dei test sierologici di conferma, quali test di avidità (ELISA) e immunoblot nella donna in gravidanza. Conoscenza di metodiche di immunofluorescenza per la diagnosi di infezioni sostenute da virus respiratori. Conoscenza di test CLIA per la diagnosi di infezioni gastro-enteriche sostenute da Adenovirus e Rotavirus. Conoscenza di metodiche tradizionali come l'impiego di colture cellulari nel laboratorio di virologia.

- U.O di Genetica Medica dell'Istituto Ortopedico Rizzoli, Bologna. Nel corso dei tre anni accademici ho svolto 100 ore, equivalenti a 4 CFU, in affiancamento e in autonomia, ed ho acquisito le seguenti competenze: • Accettazione e registrazione del campione biologico. • Preparazione dei reagenti per l'attività diagnostica (Tamponi, soluzioni...), e utilizzo/manutenzione della strumentazione. • Procedure di estrazione del DNA (manuale e automatizzata). • Quantificazione di DNA genomico su gel di agarosio. • Procedure di quantificazione del DNA con metodo elettroforetico e spettrofotometrico. • Procedure di amplificazione del DNA. • Metodi di rilevazione del prodotto di amplificazione.
- Laboratori specialistici del Policlinico Univeristario S.Orsola/Malpighi. Nel corso dei tre anni accademici ho svolto 75 ore, equivalenti a 3 CFU, in affiancamento e in autonomia, ed ho acquisito le seguenti competenze: • SCREENING NEONATALE: Verifica ed idoneità dei prelievi Spot di Sangue e gestione della castica non conforme, preparazione delle piastre di lavoro per i test di screening, metodi per la determinazione NTSH – N170HP – NIRT – TGAL – BTG. Principi di Spettrometri di Massa Tandem ed esecuzione Test Screening Aminoacidi ed Acilcarnitine. Test di conferma diagnostica per lo Screening neonatale Allargato: spettrometria di massa tandem + HPLC. Test di conferma diagnostica per lo Screening neonatale Allargato: determinazione Acidi Organici Urinari, estrazione liquidi/liquido e dosaggio in Gas Cromatografia. Manutenzione strumentale: introduzione e significato. Valutazione tecnica delle sedute analitiche: dal test al risultato. • SPETTROMETRIA DI MASSA TANDEM – CROMATOGRAFIA (IMMUNOSOPPRESSORI): Check-In, verifica del materiale biologico e sua idoneità, preparazione dei campioni. Calibrazione e C.Q. Principi di Spettrometria di Massa Tandem e Cromatografia. Valutazione Cromatogrammi e risultati. Preparazione soluzioni, e fase mobile di lavoro. Manutenzione strumentale.
- U.O di Radiofarmacia del del Policlinico Univeristario S.Orsola/Malpighi. Nel corso dei tre anni accademici ho svolto in affiancamento 25 ore, equivalenti a 1 CFU, ed ho acquisito le seguenti competenze: • Utilizzo del software di gestione del ciclotrone. •

Applicazione di procedure e norme comportamentali in Ambienti Classificati. • Sintesi di Radiofarmaci: preparazione dei reattivi e allestimento modulo di sintesi di 18F-FDG. • Procedure di ripartizione dosi di radiofarmaci PET per pazienti. • Controllo di Qualità di radiofarmaci PET: Allestimento ed esecuzione di tecniche di chimica analitica proprie del Controllo di Qualità dei Radiofarmaci 18F-FDG e 11C-Colina. • Controllo di Qualità di radiofarmaci SPECT: Allestimento ed esecuzione di tecniche di chimica analitica proprie del Controllo di Qualità dei Radiofarmaci SPECT marcati con 99Tc. • Terapie Radiometaboliche: Procedure di marcatura con Y90 di radiofarmaci.