

**FORMATO EUROPEO
PER IL CURRICULUM
VITAE**



INFORMAZIONI PERSONALI

Nome

FOCHETTI, FLAVIO

Indirizzo

Telefono

E-mail

Nazionalità

Italiana

Anno di nascita

/1986

ESPERIENZA LAVORATIVA

- Date (da – a)
- Nome e indirizzo del datore di lavoro
- Tipo di azienda o settore
- Tipo di impiego
- Principali mansioni e responsabilità

Dal 9 Novembre 2005 al 15 Aprile 2012
So.CO.FER srl loc. Montilapi 01035-Gallese (VT)

Azienda leader in Italia operante nel settore ferroviario.
Contratto a tempo indeterminato.
Operatore macchina a controllo numerico.

- Date (da – a)
- Nome e indirizzo del datore di lavoro
- Tipo di azienda o settore
- Tipo di impiego
- Principali mansioni e responsabilità

Dal 4 Aprile 2012 al 3 Maggio 2013
Prof. Luigi Ruco del Dip. di Medicina Sperimentale e Patologia dell' Università La Sapienza.
Via di Grottarossa, 1034 00189 Roma.
Diagnostica Molecolare su Tessuti presso il reparto di Istopatologia dell'Azienda ospedaliera Sant'Andrea di Roma.
Contratto di collaborazione Coordinata e Continuativa

- Date (da – a)
- Nome e indirizzo del datore di lavoro
- Tipo di azienda o settore
- Tipo di impiego
- Principali mansioni e responsabilità

Dal 22 Giugno 2013 al 22 giugno 2014
Prof. Luigi Ruco del Dip. di Medicina Sperimentale e Patologia dell' Università La Sapienza.
Via di Grottarossa, 1034 00189 Roma
Diagnostica Molecolare su Tessuti presso il reparto di Istopatologia dell'Azienda ospedaliera Sant'Andrea di Roma
Contratto di collaborazione Coordinata e Continuativa

- Date (da – a)
- Nome e indirizzo del datore di lavoro
- Tipo di azienda o settore
- Tipo di impiego

Dal 1 Luglio 2014 ad oggi

Prof. Luigi Ruco del Dip. di Medicina Sperimentale e Patologia dell' Università La Sapienza.
Via di Grottarossa, 1034 00189 Roma
Diagnostica Molecolare su Tessuti presso il reparto di Istopatologia dell'Azienda ospedaliera Sant'Andrea di Roma

Contratto di collaborazione Coordinata e Continuativa

Principali mansioni e responsabilità

BIOLOGIA MOLECOLARE:

Estrazione di proteine, DNA ed RNA, da liquidi biologici, tessuti, cellule per:

- Studio della clonalità delle cellule T (TCR α e β), delle catene pesanti e leggere delle immunoglobuline (IgH), su tessuti criopreservati, fissati in formalina ed inclusi in paraffina, su cellule, su sangue periferico ed aspirato midollare attraverso nested, semi-nested PCR e PCR multiplex e successiva analisi con analizzatore genetico ABI PRISM 3100 e 3130 (Applied Biosystems).

- Studio del riarrangiamento IgH/BCI2 per il *Major Break Point (MBR)* e per il *minor break point (mcr)*, su sangue periferico, aspirato midollare e tessuto linfatico congelato o fissato in formalina attraverso nested PCR.

- Valutazione della perdita di eterozigotità (loss of heterozigosity, LOH) del cromosoma 1p e 19q nelle neoplasie gliali del sistema nervoso centrale.

- Valutazione dell'Instabilità Microsatellitare (MSI) in carcinomi del grosso intestino e dello stomaco. Questo si realizza attraverso l'amplificazione di sequenze microsatellitari con marcatura fluorescente ed analisi con analizzatore genetico ABI PRISM 3100 (Applied Biosystems).

- Allestimento di sequenze geniche per la successiva analisi con analizzatore genetico ABI PRISM 3130 (Applied Biosystems). Tra le altre: sequenze per mutazioni del gene KRas, NRas, EGFR, PDGFR α , Ckit, BRAF.

-Studio della metilazione dei promotori di alcuni geni: MGMT, MLH1-3, MLH1-5, MINT1, MINT31, MINT2, P14, P 16, APC

-Colture cellulari.

- FISH su tessuto. Principalmente per linfomi follicolari, di Burkitt e tumori mammari.

ISTOLOGIA:

- Taglio di sezioni al criostato ed al microtomo; allestimento di preparati per microscopia ottica da paraffina e congelato; principali colorazioni istologiche

- Attività di ricerca principalmente svolta con immunohistochimica e ibbridizzazione in situ su tessuti umani, murini e cellule. Immunofluorescenza.

ISTRUZIONE E FORMAZIONE

- Data **2005** conseguimento del diploma di maturità presso l'I.T.I.S.G. Leonardo da Vinci di Viterbo
- Data **Novembre 2011** Conseguimento della Laurea in **Tecniche Sanitarie di Laboratorio Biomedico**, discutendo la Tesi dal titolo "Analisi mutazionale del gene EGFR nel trattamento di adenocarcinoma polmonare: studio delle mutazioni a carico degli esoni 19 e 21".
Votazione di **110 /110**. Relatore Prof.ssa Emanuela Pilozi
- Nome e tipo di istituto di istruzione o formazione
Corso di laurea in Tecniche di Laboratorio Sanitario Biomedico, II Facoltà di Medicina e Chirurgia dell'Università degli studi di Roma "la Sapienza"
- Principali abilità professionali oggetto dello studio

2008: 400 ore certificate presso l' UOC di Patologia Clinica dell'Azienda Ospedaliera Sant'Andrea di Roma diretto dalla Prof.ssa P. Cardelli. Apprendendo durante il periodo di tirocinio le principali tecniche di dosaggi ormonali con anticorpi radiomarcanti, principali tecniche di Microbiologia, Elettroforesi proteiche ed ulteriori tecniche di Chimica Clinica ed Ematologia.

2009: 500 ore certificate presso l' UOC di Patologia Clinica dell'Azienda Ospedaliera Sant'Andrea di Roma diretto dalla Prof. L.Ruco .Apprendendo le principali tecniche di fissazione di pezzi anatomici in formalina ed inclusione in paraffina, taglio al microtomo di sezioni, colorazioni istologiche ed immuistochimiche; tecniche di congelamento di pezzi anatomici, taglio di sezioni al criostato, allestimento degli stessi per la microscopia ottica; tecniche di Biologia Molecolare e cellulare.
- Qualifica conseguita
2011:
Dottore in Tecniche Sanitarie di Laboratorio Biomedico
- Livello nella classificazione nazionale
Laurea di I livello
- 2012
Iscrizione presso Associazione Nazionale Tecnici di Laboratorio **ANTEL**,

LINGUA STRANIERA

- Capacità di lettura **Inglese**
OTTIMO
- Capacità di scrittura **BUONO**
- Capacità di espressione orale **BUONO**

CAPACITÀ E COMPETENZE
TECNICHE

- Ematologia
- Chimica clinica
- Microbiologia
- Elettroforesi di proteine
RIA, EIA, ELISA, IRMA
Spettrofluorimetria
- Tecniche di istologia di base: fissazione di pezzi anatomici ed inclusi in paraffina, taglio al microtomo di sezioni; tecniche di congelamento di pezzi anatomici, taglio di sezioni al criostato; allestimento di preparati per microscopia ottica da paraffina e congelato; principali colorazioni istologiche.
- Tecniche di Istochimica ed immunoistochimica, (immunofluorescenza, perossidasi...) su tessuti umani, murini e cellule.
- Separazione di sottopopolazioni ematiche.
- Colture cellulari e staminali.
- Western blot
- Ibridizzazione in situ.
- FISH su cellule e su tessuto
- Tecniche di Biologia Molecolare: estrazione di DNA da sangue, da cellule, da tessuti freschi ed in paraffina, estrazione di RNA e proteine, allestimento di: PCR, RT-PCR, Nested e semi-nested PCR, PCR multiplex, Real Time PCR, PCR con primers fluorescenti, reazioni di sequenza.
- Utilizzo di analizzatore genetico ABI PRISM 3100 (Applied Biosystems) e 3130 (Applied Biosystems).
- Utilizzo di Microdissettore Laser Nikon
- Sequenziamento del DNA.
- Modificazione con bisolfito e studio della Metilazione del promotore DNA.

Roma, 13 Novembre 2014

Fochetti Flavio