

# Curriculum Vitae di Alessandro Sardaro

## Informazioni personali

Nome Alessandro Sardaro  
Cittadinanza Italiana

## Esperienza professionale

Febbraio 2016- Luglio 2016

**Dipartimento di Chimica e Tecnologie del Farmaco**  
Sapienza, Università di Roma

Borsa di Ricerca

Sviluppo di un protocollo di estrazione, filtrazione e purificazione di un anticorpo monoclonale ricombinante, rituximab, prodotto da semi di riso transgenico. Attività svolta in collaborazione con Special Product's Line S.p.A.

Principali tecniche e metodi adoperati: purificazione del rituximab tramite cromatografia HPLC e successiva analisi di espressione e funzionalità tramite tecniche di Biochimica Analitica, quali saggi Immunoenzimatici (ELISA), SDS-PAGE, Western Blot.

Ottobre 2013 – Febbraio 2015

**Cancer Vaccines and Immunoregulation - Institut de Cancérologie de l'Ouest (ICO)**  
CLCC René Gauducheau, Nantes, Francia.

Borsa di Ricerca

Responsabile di un progetto di Immunoterapia, incentrato sullo studio della risposta immunitaria spontanea nei confronti di antigeni tumorali, in pazienti affetti da carcinoma polmonare non a piccole cellule (NSCLC), in una coorte di 141 pazienti. Scopo del progetto è la ricerca di nuovi peptidi tumorali, ampiamente espressi e altamente immunogenici, e con potenzialità di applicazione nella vaccinazione peptidica anti-cancro.

Principali tecniche e metodi adoperati: test immunoenzimatici (ELISA), prelievi ed esame campioni di sangue periferico (PBMC) con isolamento componenti linfocitarie mediante gradiente di Ficoll, messa a punto di colture linfocitarie mediante protocolli di espansione *in vitro*, generazione di cloni linfocitari mediante sorting citofluorimetrico e in condizione di diluizione limite, test funzionali su componenti linfocitarie per la valutazione di risposte antigene-specifiche nei confronti di peptidi tumorali, mediante tecniche di Immunofluorescenza e colorazioni citofluorimetriche, molecular typing per l'identificazione di alleli HLA-II, identificazione di nuovi epitopi HLA-II ristretti.

Ottobre 2011 - Settembre 2013

**Istituto Nazionale Tumori Regina Elena – Laboratorio Immunologia**  
Viale Elio Chianesi 56, Roma

Tirocinio universitario

Partecipazione ad un trial clinico chemio-immunoterapico, di fase I/II, con lo scopo di valutare gli effetti della somministrazione del chemioterapico DTIC (decarbазina), un giorno precedente alla somministrazione di un vaccino peptidico anti-tumorale. Nel trial sono stati arruolati 35 pazienti affetti da melanoma, suddivisi in due bracci di trattamento: Il primo braccio (Arm1) prevedeva la sola vaccinazione peptidica, il secondo braccio (Arm2) prevedeva, invece, cicli di vaccinazioni peptidica in combinazione a DTIC, quest'ultima somministrata il giorno precedente al vaccino. I pazienti sono stati, poi, sottoposti ad un monitoraggio immunologico su linfociti isolati da sangue periferico prima, durante e al termine del trattamento, sia in analisi ex-vivo che mediante espansione antigene-specifica in vitro.

Ottobre 2008-Febbraio 2009

**Dipartimento di Biologia/Patologia Generale e Molecolare.**  
Università di Roma “Tor Vergata”.

Tirocinio universitario (laurea triennale)

Studi dell'interazione ospite-patogeno, nell'ambito delle infezioni da *Micobacterium tuberculosis*: analisi della risposta immunitaria innata in corso di infezione.

## Istruzione

Luglio 2013

**Laurea Magistrale in Biotecnologie Mediche presso l'Università di Roma “Sapienza”**

Votazione: 110/110 *cum laude*

Tesi: “Caratterizzazione fenotipica e funzionale di popolazioni linfocitarie T Vγ9-Vδ2 e ruolo anti-tumorale in pazienti affetti da melanoma, trattati con immunoterapia o chemio-immunoterapia”.

Febbraio 2010

**Laurea in Biotecnologie presso l'Università di Roma “Tor Vergata”**

Votazione: 110/110 *cum laude*

Tesi: “Ruolo delle HDL e dei fosfolipidi ossidati nella regolazione della risposta immunitaria innata antimicobatterica”.

Luglio 2005

Diploma di maturità classica presso il Liceo Classico “Dante Alighieri”, Latina (LT).

## Corsi Formazione

Maggio 2016

**Corso di formazione: Come scrivere una proposta in Horizon 2020**

Aula Magna del Rettorato. Piazzale Aldo Moro 5 00185 Roma

**Seminario: BioPharma Developer’s Workshop & User meeting, PALL Life Sciences.**

Tecnopolo Castel Romano, Roma

Aprile 2013

**Corso avanzato di citofluorimetria su strumentazione BD FACSCanto™II**

Training Center Becton Dickinson Italia S.p., Via delle Azalee 19 - Buccinasco (Mi)

Maggio 2012

**Corso avanzato di citometria a flusso: applicazioni in Oncologia e Immunologia**

Presso: Aula G. De Sandre - Policlinico G. B. Rossi – Verona

**Competenze Tecniche di laboratorio**

- Isolamento di cellule mononucleate dal sangue periferico (PBMC) mediante gradiente di Ficoll
- Separazione di sottopopolazioni specifiche dal sangue periferico mediante biglie magnetiche
- Colture batteriche e cellulari, in sospensione e in aderenza
- Tecniche di immunofluorescenza, mediante analisi citofluorimetrica (FACS Aria II)
- Generazione ed espansione in vitro di linfociti T citotossici in grado di lisare selettivamente cellule tumorali esprimenti antigeni tumorali
- Utilizzo di peptidi sintetici e ricombinanti derivati da antigeni tumorali per la generazione ed espansione in vitro di linfociti T antigene-specifici
- Saggi Immunoenzimatici (ELISPOT) per l'analisi della risposta antigene-specifica nei confronti di peptidi tumorali, in pazienti neoplastici e donatori sani.
- Sorting citofluorimetrico di sottopopolazioni linfocitarie antigene-specifiche, e successiva generazione di cloni linfocitari in condizioni di diluizione limite, da pazienti affetti da carcinoma polmonare non a piccole cellule (NSCLC)
- Saggi di citotossicità mediante rilascio di Cr51
- Test Immunoenzimatici (ELISA), utilizzati per lo studio di risposte immunitarie spontanee in pazienti affetti da carcinoma polmonare non a piccole cellule; screening sierologici (determinazione della risposta anticorpale ad antigeni tumorali) e valutazione della specificità di riconoscimento di antigeni tumorali da parte di popolazioni clonali T
- Cromatografia liquida HPLC (Shimadzu Prominence)
- Tecniche di Biochimica Analitica (SDS-PAGE, Western Blot)
- PCR, RT-PCR

**Pubblicazioni**

**Sardaro A**, Saito K, Nakayama E, Valmori D (2016) Immune Responses to the Cancer Testis Antigen XAGE-1b in Non Small Cell Lung Cancer Caucasian Patients. PLoS ONE 11(3): e0150623.

**Madrelingua**

Italiana

**Altre lingue**

Autovalutazione  
Livello europeo

	Comprensione		Parlato		Scritto
	Ascolto	Lettura	Interazione orale	Produzione orale	
<b>Inglese</b>	C2	C2	C2	C2	C1
<b>Francese</b>	B1	B2	B1	B1	B1

**Capacità e competenze organizzative**

Capacità organizzativa, comunicativa e di lavoro di gruppo, acquisite nel corso dell'attività di gestione di progetti di ricerca, a seguito di molteplici presentazioni orali dei risultati sperimentali ottenuti, e nel training di tirocinanti e tesisti. Capacità di redigere pubblicazioni scientifiche.

**Capacità e competenze informatiche**

Windows (XP, VISTA, 7), Mac OS. Microsoft Office (Word, Excel, PowerPoint, Outlook), Open Office, HTML. PRISM software (analisi e grafica di dati biologici), BD FACSDiva software (analisi citofluorimetrica per FACS Aria II), CYTOFLUOR software (Lettore automatico per piastre in fluorescenza/luminescenza), ASCENT software (lettore in fotometria, per processamento piastre), Microplate Manager 6 (lettore in fotometria per processamento piastre ed analisi dati), Lab Solution software (analisi HPLC per Shimadzu Prominence),

**Patente**

B

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"

**Firma**

