

Parma, 26 maggio 2010
Prot. n.: PGPR/2010/6242

***RETE REGIONALE DI MONITORAGGIO DELLA
MUTAGENICITA' DEL PARTICOLATO ATMOSFERICO
URBANO:
RIMINI anno 2009***

INTRODUZIONE

Il monitoraggio della mutagenicità del particolato atmosferico (Particulate Matter - PM) urbano, frazione PM_{2,5} (particelle con diametro aerodinamico $\leq 2,5 \mu\text{m}$), iniziato a Rimini nell'agosto 2000, **a partire dal 2008 è stato modificato sia per quanto riguarda il sito che i periodi di campionamento**. Il sito di campionamento a Rimini, infatti, non è più Via Abete, ma Parco Marecchia e i mesi in cui si effettua il campionamento di PM_{2,5}, da sottoporre a test di mutagenesi, sono: Gennaio, Febbraio, Luglio, Novembre e Dicembre. Come già spiegato nel precedente report, il cambiamento ha coinvolto tutta la rete regionale di monitoraggio della mutagenicità del PM urbano e in particolare, si ricorda che le centraline di campionamento della nuova rete sono state collocate in siti definiti come "fondo urbano parco" e quindi meglio rappresentativi delle realtà ambientali investigate e più confrontabili perché omogenei fra loro.

Per determinare l'attività mutagena del PM vengono utilizzati due test che evidenziano differenti tipi di danno al DNA: il test su Salmonella che rileva mutazioni puntiformi, eseguito su tutti i campioni e il test della Cometa o Comet assay in leucociti umani di donatori sani, test ampiamente utilizzato in campo ambientale, che evidenzia rotture a singolo o a doppio filamento del DNA. Questo test viene eseguito sui campioni prelevati nei mesi di gennaio, luglio e novembre.

Dal momento che è cambiato il sito di campionamento di PM non è possibile effettuare confronti con i periodi antecedenti il 2008. Si riportano di seguito i risultati relativi al monitoraggio per gli anni 2008 e 2009.

MATERIALI E METODI

Campionamento ed estrazione particolato atmosferico

Il particolato con diametro aerodinamico $\leq 2,5 \mu\text{m}$ ($\text{PM}_{2,5}$) è raccolto su filtri in fibra di vetro tramite un campionatore sequenziale (*campionatore e misuratore di polveri in atmosfera SWAM 5A Monitor – FAI Instruments s.r.l.*). Il campionamento è continuo per tutte le 24 ore e il flusso di aspirazione di circa $2,3 \text{ m}^3/\text{ora}$. La concentrazione giornaliera delle polveri ($\mu\text{g}/\text{m}^3$) viene determinata automaticamente dal campionatore.

Il campionatore è collocato nella cabina di monitoraggio della qualità dell'aria situata in Parco Marecchia. Il campione mensile, formato dall'insieme dei filtri giornalieri, viene estratto tramite apparato Soxhlet, in acetone (Acetone RS per pesticidi).

Il solvente viene evaporato mediante rotavapor ed il residuo secco è risospeso in dimetilsolfossido (DMSO RPE-ACS) ad una concentrazione finale di $50 \text{ m}^3/\text{ml}$ per l'esecuzione del test su Salmonella e di $100 \text{ m}^3/\text{ml}$ per il test della Cometa.

Le attività di campionamento e di invio dei filtri mensili alla Sezione di Parma vengono effettuate dal personale della Sezione di Rimini.

Determinazione Idrocarburi Policiclici Aromatici (IPA) e Nitro-IPA

La determinazione degli IPA e dei Nitro-IPA viene effettuata presso la Sezione Provinciale di Ravenna, nell'ambito delle attività del laboratorio di Riferimento Analitico Regionale "Microinquinanti Organici" (RAR MO), negli stessi estratti di particolato ($\text{PM}_{2,5}$) da sottoporre a test di mutagenesi.

Determinazione IPA e Nitro-IPA

L'aliquota degli estratti organici viene sottoposta a purificazione per cromatografia su colonna di adsorbimento impaccata con gel di silice disattivata al 3% con acqua, secondo le modalità riportate nel metodo EPA 3630C. L'eluizione di IPA e Nitro-IPA avviene in un'unica frazione con una miscela toluene/diclorometano 80:20.

La determinazione analitica finale degli IPA viene effettuata per gascromatografia ad alta risoluzione interfacciata ad uno spettrometro di massa quadrupolare a bassa risoluzione (HRGC/LRMS), attraverso la registrazione e la misura delle correnti ioniche relative ai picchi molecolari (Mi)⁺ e ai picchi isotopici ($\text{Mi}+1$)⁺.

IPA rilevati: naftalene, acenaftilene, acenaftene, fluorene, fenantrene, antracene, fluorantene, pirene, benzo (a) antracene, ciclopenta (cd) pirene, crisene, benzo (b) fluorantene, benzo (k) fluorantene, benzo (e) pirene, benzo (a) pirene, indeno (1,2,3-cd) pirene, dibenzo (a,h+a,c) antracene, benzo (ghi) perilene; dibenzo (a,l) pirene, dibenzo (a,e) fluorantene, dibenzo (a,e) pirene, dibenzo (a,i) pirene, dibenzo (a,h) pirene.

La determinazione analitica finale dei Nitro-IPA e dell'Ossi-IPA 3-nitrobenzantrone viene effettuata per gascromatografia ad alta risoluzione interfacciata ad uno spettrometro di massa a trappola ionica a bassa risoluzione (HRGC/LRMS) in modalità chimica negativa, usando come gas reagente metano, attraverso la registrazione e la misura delle correnti ioniche relative ai picchi molecolari (M_i) e ai picchi isotopici (M_i+1).

Nitro-IPA rilevati: 1-nitronaftalene, 2-nitronaftalene, 2-nitrofluorene, 2-nitro+3-nitro fluorantene, 9-nitroantracene, 9-nitrofenantrene, 1-nitropirene, 7-nitrobenzo(a)antracene, 6-nitrocrisene, 6-nitrobenzo(a)pirene, 3-nitrobenzantrone.

Test su Salmonella

Gli estratti di particolato atmosferico vengono sottoposti a test di mutagenesi sui ceppi TA98 e TA100 di *Salmonella typhimurium* (metodo di incorporazione in piastra) in accordo con i metodi standard (Maron DM, Ames BN. Revised methods for the Salmonella mutagenicity test. Mutat Res 1983; 113: 173-215). Nel test di Ames si utilizzano ceppi di batteri recanti differenti mutazioni nel gene codificante per la biosintesi dell'istidina, che li rendono incapaci di crescere in assenza di questo aminoacido. La positività del test viene valutata sul numero dei batteri che riacquistano la capacità di crescere in assenza di istidina, in seguito ad una seconda mutazione, dovuta all'esposizione a sostanze genotossiche (principio della retromutazione).

I batteri che riacquistano tale capacità sono detti revertenti.

L'utilizzo dei due ceppi di *Salmonella typhimurium* permette di evidenziare diversi tipi di danni genetici a livello di una o poche coppie di basi nel DNA (mutazioni puntiformi); in particolare il ceppo TA98 rileva mutazioni per inserzione o delezione di basi, mentre il ceppo TA100 rileva mutazioni per sostituzione di basi.

Per distinguere le sostanze che per esercitare la loro azione mutagena devono essere metabolizzate (promutageni), come ad esempio gli Idrocarburi Policiclici Aromatici (IPA), da

quelle che possono agire sul DNA direttamente (mutageni diretti), come ad esempio i nitroderivati degli IPA, tutti i test su *S. typhimurium* vengono condotti con e senza attivazione metabolica esogena. A tal fine si utilizza la frazione microsomiale epatica (S9) di ratti nei quali è stata stimolata l'attività degli enzimi epatici.

Per ogni campione si saggiano tre concentrazioni e per ogni concentrazione si eseguono tre repliche indipendenti. I revertenti vengono contati dopo 48 ore di incubazione delle piastre in termostato a +37°C.

Test della Cometa

Il Test della Cometa, o Comet assay, evidenzia rotture del DNA a singolo e doppio filamento, rilevando un danno primario nelle singole cellule non ancora riparato, né fissato.

Il test viene eseguito essenzialmente in accordo con il metodo di Singh *et al.* (1988): leucociti di donatori sani vengono incubati con concentrazioni scalari di particolato atmosferico per 1 ora a +37°C. Dopo l'incubazione le cellule vengono lisate e il DNA viene sottoposto a corsa elettroforetica su vetrino in tampone fortemente alcalino (pH>13). I vetrini vengono, quindi, analizzati con microscopio a fluorescenza mediante marcatura del DNA con sostanza visibile agli UV (Bromuro di Etidio). In questa fase il DNA delle singole cellule appare come una cometa dotata di testa e di coda, la cui lunghezza è proporzionale all'entità del danno e la cui intensità luminosa è proporzionale alla quantità di DNA migrato nella corsa elettroforetica. Per il campione di gennaio sono state saggiate, come in precedenza, 3 dosi (1,25, 2,5 e 5 m³), con due repliche ciascuna. Da luglio 2009 è stata aggiunta alle precedenti la dose 10 m³.

Valutazione e rappresentazione dei dati

Test su Salmonella

Per stabilire la positività (mutagenicità) dei campioni di particolato si applica il criterio del raddoppio cioè un campione si considera positivo quando il rapporto tra il numero dei revertenti indotti e il numero dei revertenti spontanei (controllo negativo) è ≥ 2 (Chu KL, Patel KM, Lin AH, Tarone RE, Linhart MS, Dunkel VC. Evaluating statistical analysis and reproducibility of mutagenicity assay. *Mutat Res* 1981; 85: 119-132).

Per l'analisi quantitativa si ricava il valore dei revertenti/m³ di aria e dei revertenti/μg di polveri dal coefficiente angolare della retta di regressione, ottenuta dal numero di revertenti riscontrati in ciascuna delle piastre per ogni dose (m³ di aria aspirata equivalenti o μg di particolato), considerando solo il tratto lineare della curva dose/risposta al fine di eliminare l'interferenza dovuta all'eventuale presenza di effetto tossico o di altri effetti inibenti.

Per rappresentare l'effetto mutageno totale dei campioni si utilizza il Fattore di Genotossicità che si ottiene sommando gli effetti dei quattro test effettuati su Salmonella, per calcolare questo parametro vengono utilizzati i rapporti tra i valori dei trattati e dei loro rispettivi controlli (Rossi C, Poli P, Buschini A, Campanini N, Vettori MV, Cassoni F. Persistence of genotoxicity in the area surrounding an incineration plant. Toxicol Environ Chem 1992; 36: 75-87).

Test della cometa

Il danno al DNA viene misurato mediante sistema computerizzato di analisi dell'immagine (Comet assay IV). L'effetto genotossico del campione viene espresso come intensità percentuale di fluorescenza nella coda della cometa (TI%), parametro raccomandato in letteratura, che calcola la quantità di DNA migrato, rispetto a quello rimasto integro nel nucleo. Per ogni dose vengono misurate, da luglio 2009, duecento cellule (100 cellule in ciascuna replica).

Il potenziale effetto tossico degli estratti è valutato subito dopo il trattamento come riduzione della vitalità cellulare (mortalità), utilizzando il metodo Hoechts/bromuro di etidio: un campione si definisce tossico quando la mortalità cellulare, ad una determinata dose, supera il 30%; in questo caso la dose viene definita "tossica" e non ne viene quantificata la genotossicità.

Inoltre, durante la fase di lettura, viene valutata la percentuale di cellule "hedgehogs" (porcospino) ovvero cellule fortemente danneggiate che presentano nuclei completamente dispersi, in cui la coda è separata dalla testa della cometa, fra queste possono anche essere presenti cellule che hanno attivato processi di "morte programmata" (apoptosi).

La positività di un campione viene definita mediante il test della mediana condotto con pacchetto statistico SPSS 14, mentre il valore quantitativo del danno è dato dal coefficiente angolare delle rette di regressione dose-effetto dei campioni positivi e di quelli che presentano un $R^2 \geq 0,60$.

L'estrazione dei campioni, l'esecuzione dei test di mutagenesi, l'elaborazione dei dati e la stesura del report sono effettuate presso la Sezione di Parma, nell'ambito delle attività del Laboratorio Tematico Mutagenesi Ambientale.

RISULTATI

Test su *Salmonella*

La mutagenicità del particolato atmosferico, espressa come Fattore di Genotossicità totale, nel 2009 (Tab.1), presenta, a differenza dell'anno precedente, in tutti i mesi invernali e autunnali valori "fortemente positivi". Rispetto al 2008, infatti, si riscontra una maggiore mutagenicità nel mese di novembre e soprattutto nel mese di febbraio. Il campione di luglio è risultato negativo confermando il tipico andamento stagionale della mutagenicità del PM rilevata con questo tipo di test.

Tabella 1 - Genotossicità del particolato atmosferico urbano PM_{2,5} rilevata come Fattore di Genotossicità (FG) su tutti i test in *Salmonella typhimurium*.

	FG		FG
gen-08	36,3	gen-09	30,6
feb-08	14,8	feb-09	75,1
lug-08	0,6	lug-09	0,7
nov-08	14,8	nov-09	23,0
dic-08	42,6	dic-09	26,0

Range FG	Giudizio
FG ≤ 1,4	negativo
1,5 ≤ FG ≤ 2,9	debolmente positivo
3,0 ≤ FG ≤ 14,9	positivo
FG ≥ 15	fortemente positivo

Intervalli di positività del Fattore di Genotossicità calcolato in base a tutti i test eseguiti sui ceppi TA98 e TA100 di *Salmonella typhimurium* con e senza attivazione metabolica esogena.

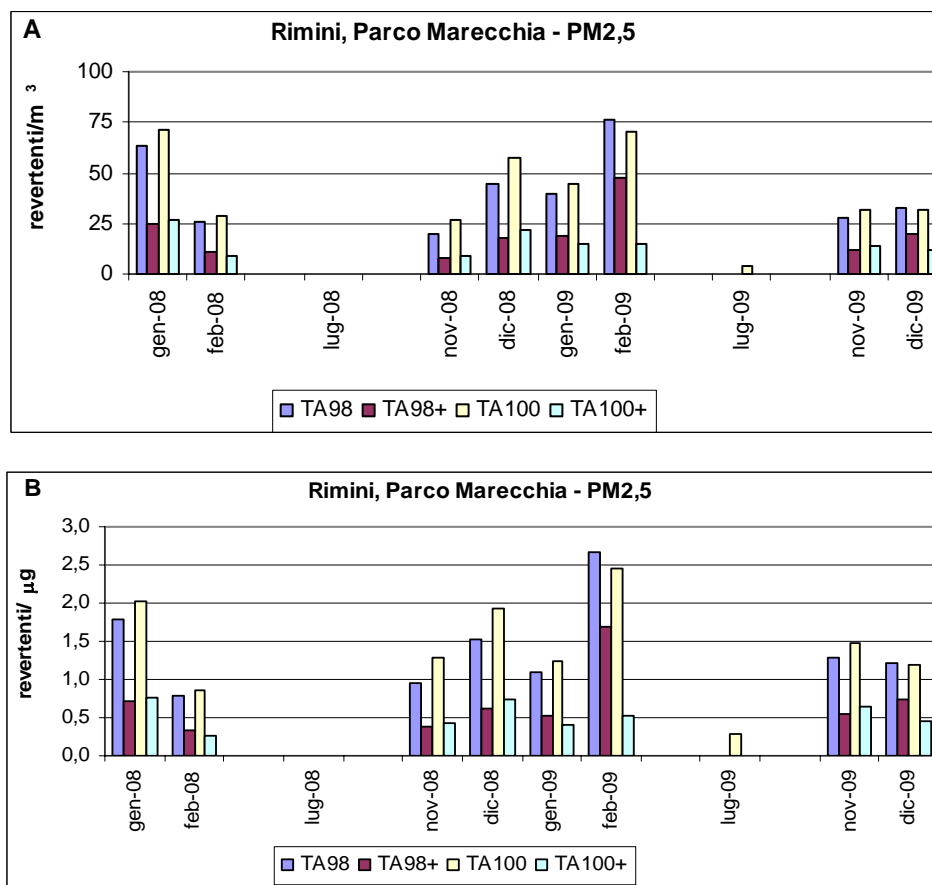
Per quanto riguarda l'aspetto "qualitativo" della mutagenicità (es.: induzione di mutazioni per sostituzione piuttosto che per inserzione o delezione di basi, presenza di mutageni diretti o di promutageni), si osserva una maggiore sensibilità nei test condotti in assenza di attivazione metabolica in entrambi i ceppi, evidenziando una prevalenza di sostanze ad azione mutagena diretta (Fig.1A,B; Tab.2).

I mesi che mostrano una maggiore mutagenicità, espressa sia come numero di revertenti indotti per metro cubo di aria (Fig.1A) che come numero di revertenti indotti per microgrammo di particolato, nella maggior parte dei test (Fig.1B), sono gennaio 2008 e febbraio 2009.

Tabella 2 - Valori dei revertenti/m³ e dei revertenti/μg di polveri (PM_{2,5}) calcolati dalla retta di regressione dose/effetto, in tutti i test eseguiti sui ceppi TA98 e TA100 di *Salmonella typhimurium* con (+) e senza attivazione metabolica esogena, nei periodi indicati.

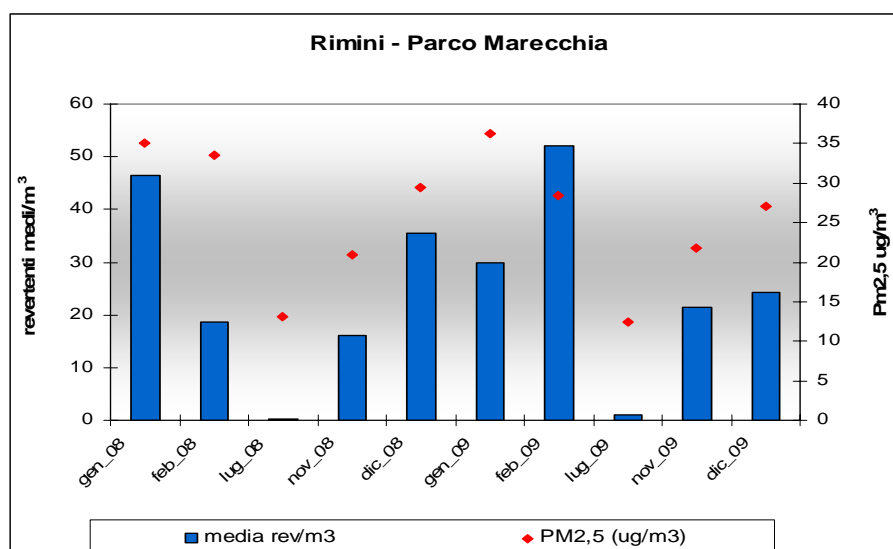
PM _{2,5}	revertenti/m ³				PM _{2,5}	revertenti/μg			
	TA98	TA98+	TA100	TA100+		TA98	TA98+	TA100	TA100+
gen-08	63	25	71	27	gen-08	1,797	0,713	2,025	0,770
feb-08	26	11	29	9	feb-08	0,775	0,328	0,865	0,268
lug-08	0	0	0	0	lug-08	0,000	0,000	0,000	0,000
nov-08	20	8	27	9	nov-08	0,952	0,381	1,286	0,429
dic-08	45	18	57	22	dic-08	1,530	0,612	1,938	0,748
gen-09	40	19	45	15	gen-09	1,101	0,523	1,239	0,413
feb-09	76	48	70	15	feb-09	2,675	1,690	2,464	0,528
lug-09	0	0	3	0	lug-09	0,000	0,000	0,281	0,000
nov-09	28	12	32	14	nov-09	1,282	0,549	1,465	0,641
dic-09	33	20	32	12	dic-09	1,223	0,741	1,186	0,445

Figura 1 - Genotossicità del PM_{2,5} espressa come revertenti/m³ aria (A) e revertenti/μg polveri (B) in *Salmonella typhimurium* ceppi TA98 e TA100 con (+) e senza (-) attivazione metabolica esogena, nei periodi indicati.



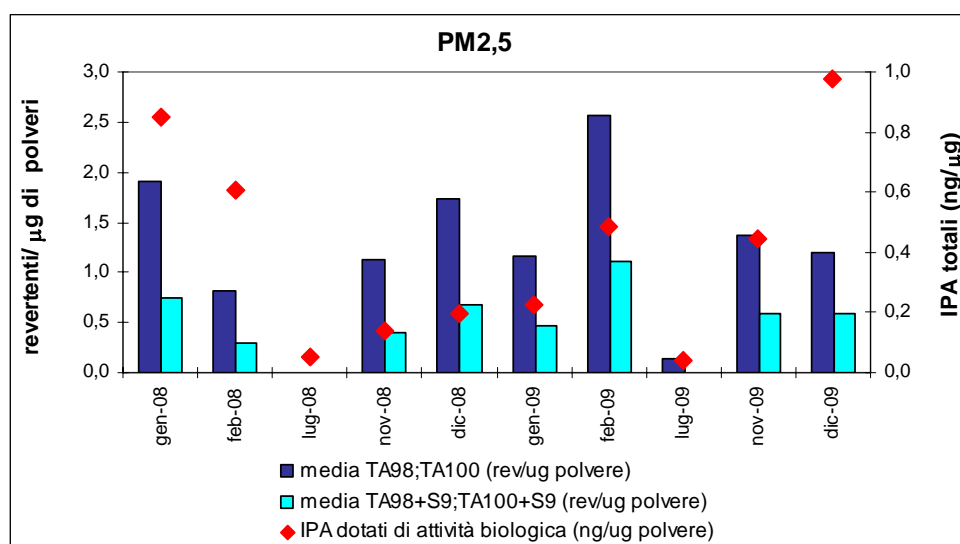
Comparando l'evoluzione temporale della mutagenicità del particolato atmosferico, espressa come media dei revertenti/m³, con l'andamento delle concentrazioni medie mensili (µg/m³) delle polveri (Fig.2), si può constatare che, in linea di massima, l'andamento è confrontabile ed esiste una discreta correlazione tra concentrazione di particolato (PM_{2,5}) e numero di revertenti indotti per m³ di aria ($R^2 = 0,6$) che può giustificare la maggiore mutagenicità che si riscontra in certi periodi. Tuttavia, non sempre a una maggiore concentrazione di PM corrisponde un numero maggiore di revertenti indotti, sottolineando la rilevanza della tipologia delle sostanze associate al PM.

Figura 2 - Andamenti comparati della mutagenicità del particolato atmosferico urbano, PM_{2,5}, espressa come media dei revertenti/m³ indotti da estratti di campioni mensili e delle concentrazioni (medie mensili) delle polveri, nei periodi indicati.



Confrontando le concentrazioni medie di IPA, dotati di attività biologica (fluorantene, pirene, benzo (a) antracene, ciclopenta (cd) pirene, crisene, benzo (b) fluorantene, benzo (k) fluorantene, benzo (e) pirene, benzo (a) pirene, indeno (1,2,3-cd) pirene, dibenzo (a,h+a,c) antracene, benzo (ghi) perilene; dibenzo (a,l) pirene, dibenzo (a,e) fluorantene, dibenzo (a,e) pirene, dibenzo (a,i) pirene, dibenzo (a,h) pirene), con l'attività mutagenica del particolato, riportata sia come media dei revertenti indotti in assenza di attivazione metabolica che come media dei revertenti ottenuti dai test condotti in presenza di S9, sensibili alla presenza di IPA (Fig. 3), si evidenzia, anche nel 2009, che le concentrazioni di IPA possono solo in parte giustificare la maggiore attività mutagenica del PM dei mesi più freddi, in quanto è altresì evidente la discrepanza tra le concentrazioni più alte di IPA e i valori più alti di revertenti indotti. Si fa presente che, a partire da novembre 2008, sono stati inseriti, nell'elenco degli IPA rilevati, anche il ciclopenta(cd)pirene e il dibenzo(a,e)fluorantene e che, anziché il dibenzo(a,h)antracene, viene rilevata la concentrazione di dibenzo(a,h+a,c)antracene.

Figura 3- Comparazione dei livelli di IPA dotati di attività biologica (vedi testo) e attività genotossica determinata con i test sui ceppi TA98 e TA100 di *Salmonella typhimurium* con (+S9) e senza attivazione metabolica.



Nelle figure 4 e 5 si riportano le concentrazioni medie mensili di IPA totali e dei singoli IPA, espresse sia come ng/mg (Fig.4A,5A) che come ng/m³ (Fig. 4B,5B). I periodi dove si riscontrano le concentrazioni maggiori di IPA totali sono quelli più freddi e il mese dove si riscontra la concentrazione maggiore in assoluto è dicembre.

Nel periodo riportato, inoltre, si osserva la prevalenza di benzo(b)fluorantene e di indeno(1,2,3-cd)pirene, rispetto agli altri IPA monitorati. Si ricorda che in letteratura (EPA, 1998) questi IPA vengono considerati indicatori di traffico veicolare, la loro presenza costante sottolinea il contributo del traffico veicolare all'inquinamento nella città.

Figura 4- Concentrazioni totali degli IPA dotati di attività biologica (vedi testo), determinate negli stessi estratti di particolato atmosferico sottoposti a test di mutagenesi, espresse come ng/mg di particolato (A) e ng/m³ (B), nei mesi indicati dell'anno 2009.

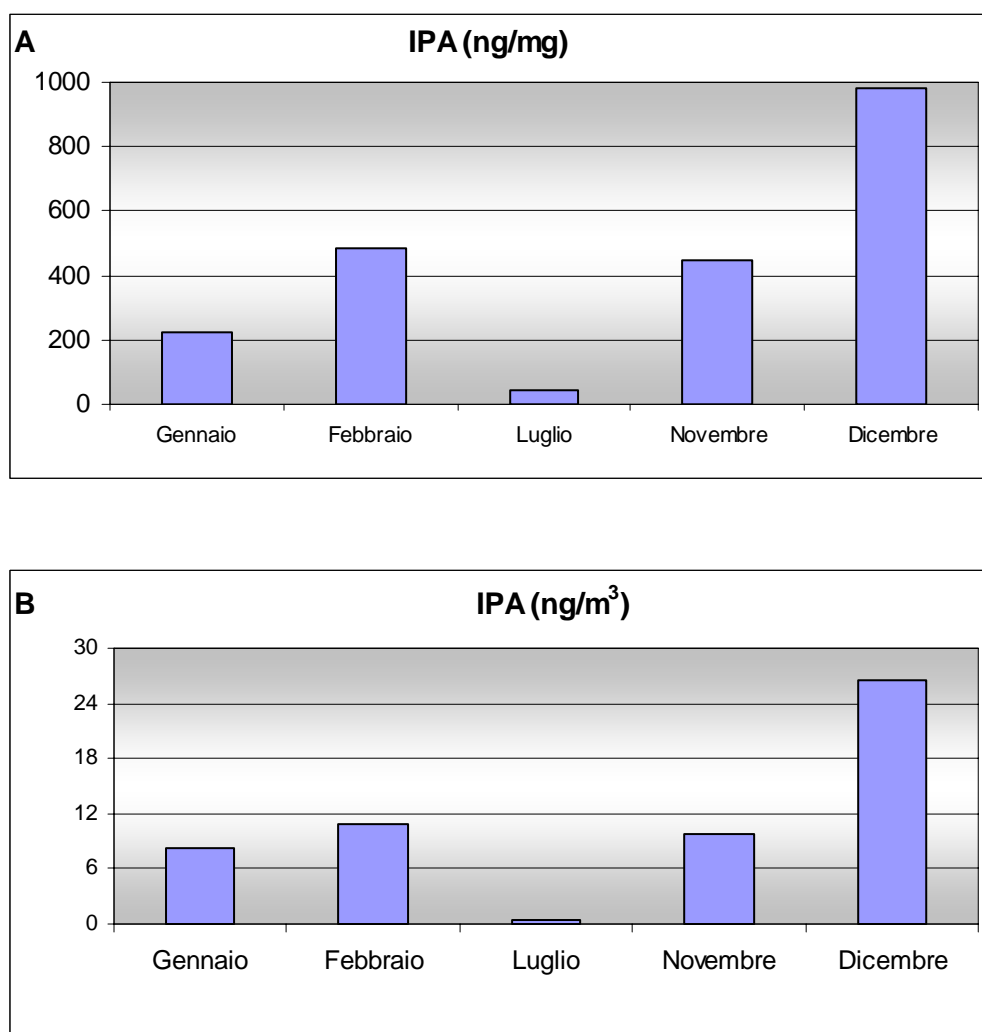
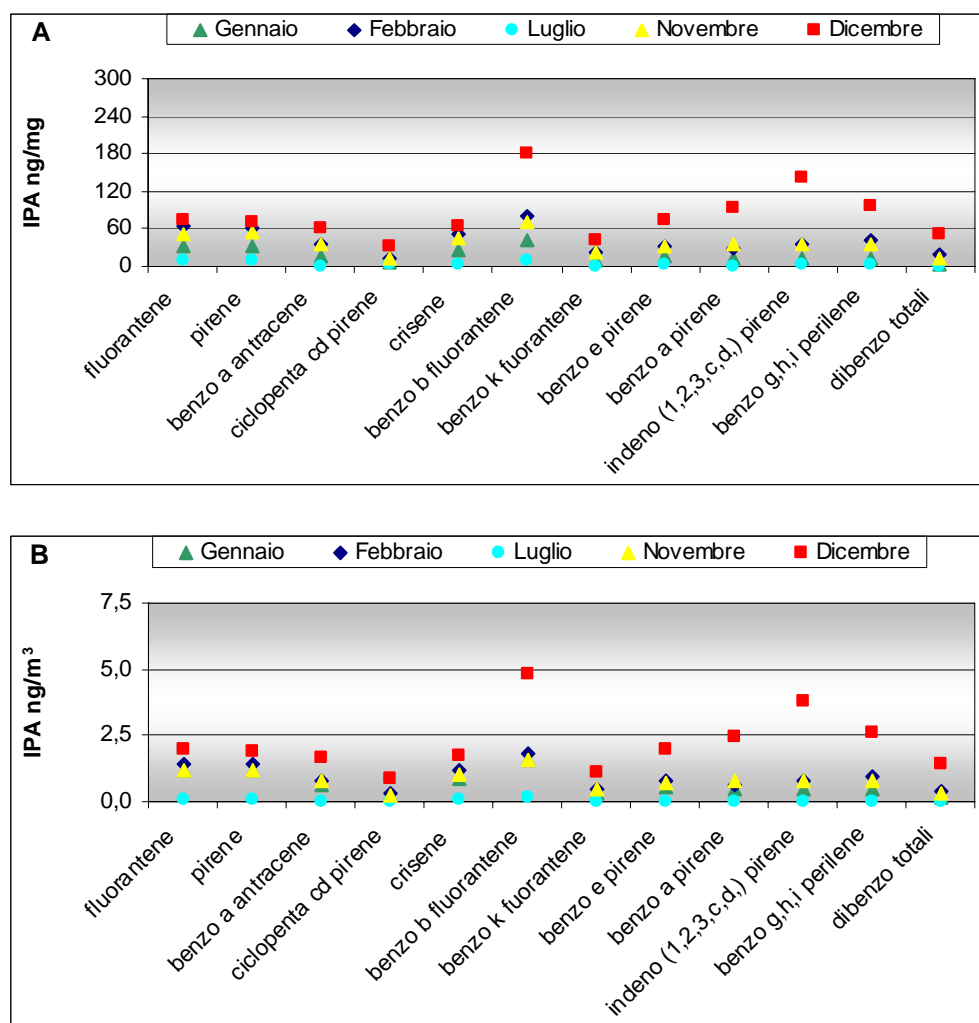


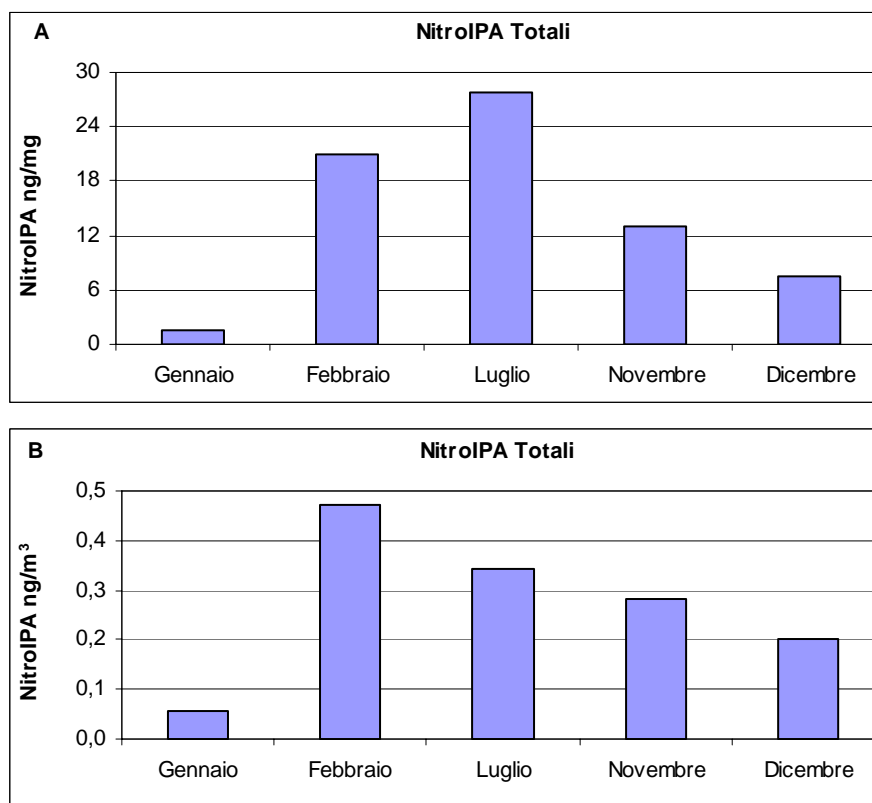
Figura 5 - Concentrazioni medie mensili dei singoli IPA dotati di attività biologica determinate negli stessi estratti di particolato atmosferico sottoposti a test di mutagenesi, espresse come ng/mg di particolato (A) e ng/m³ (B), nei mesi indicati dell'anno 2009.

Dibenzo totali = Σ dibenzo (a,h+a,c) antracene (da novembre), dibenzo (a,l) pirene, dibenzo (a,e) fluorantene (da novembre), dibenzo (a,e) pirene, dibenzo (a,i) pirene, dibenzo (a,h) pirene.



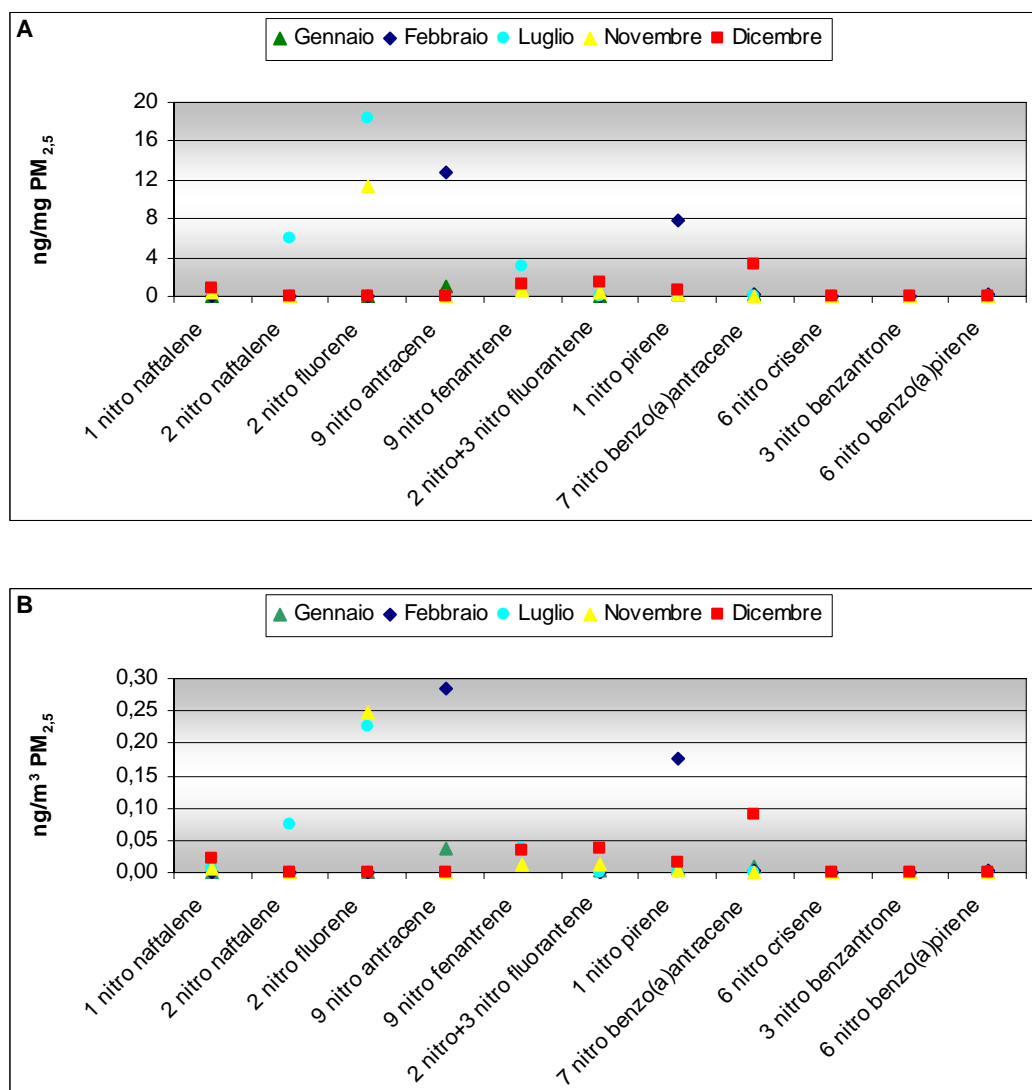
Per quanto riguarda le concentrazioni dei Nitro-IPA sia totali (Fig. 6A,B) che singoli (Fig. 7A,B) soprattutto espresse come ng/mg di particolato, non si osserva la stessa stagionalità evidenziata per gli IPA. Considerando la concentrazione di Nitro-IPA totali (Fig. 6A) espressa sul peso delle polveri (ng/mg) (Fig. 6A), si nota il livello più alto nel PM di luglio, quando quella degli IPA è al livello più basso (Fig. 4A). Se si esprime la concentrazione di Nitro-IPA per volume di aria (ng/m³) (Fig. 6B) si evidenzia il livello maggiore in febbraio e questo, probabilmente, è dovuto alla maggiore presenza di Nitro-IPA, in termini di nanogrammi per milligrammo, nel PM di febbraio rispetto a quella di gennaio, novembre e dicembre (Fig. 6A). Invece rispetto al PM di luglio la maggiore concentrazione di PM (µg/m³) in febbraio (Fig. 2) fa sì che anche la concentrazione di Nitro IPA per m³ risulti più alta. Si sottolinea, inoltre, che, a partire da luglio 2009, è stato inserito nell'elenco dei NitroIPA rilevati, anche il 9-nitrofenantrene.

Figura 6- Concentrazioni totali dei Nitro-IPA (vedi testo), determinate negli stessi estratti di particolato atmosferico sottoposti a test di mutagenesi, espresse come ng/mg di particolato (A) e ng/m³ (B), nei periodi indicati dell'anno 2009.



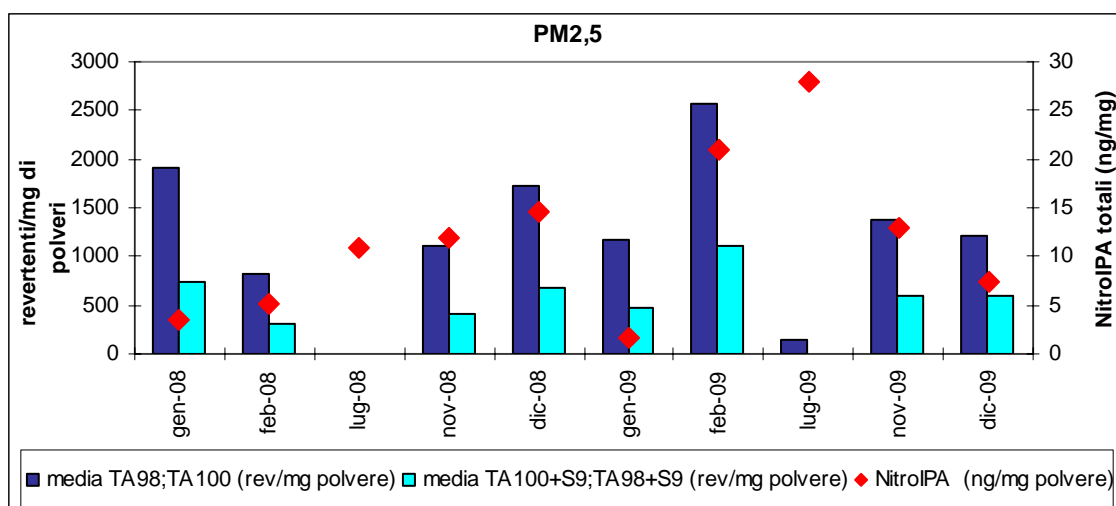
Dalle concentrazioni medie mensili dei singoli Nitro-IPA, espresse come ng/mg (Fig.7A), si nota nel PM_{2,5} di luglio una concentrazione di 2-nitrofluorene più alta rispetto a quella rilevata per gli altri Nitro-IPA, mentre, per quanto riguarda le concentrazioni espresse come ng/m³ (Fig.7B), la stessa cosa si osserva per il 9-nitroantracene del mese di febbraio. Le concentrazioni decisamente più alte di alcuni NitroIPA rilevate nei mesi di luglio e di febbraio, possono spiegare quanto sopra esposto relativamente alla stagionalità.

Figura 7 - Concentrazioni medie mensili dei singoli Nitro-IPA determinate negli stessi estratti di particolato atmosferico sottoposti a test di mutagenesi, espresse come ng/mg di particolato (A) e ng/m³ (B), nei mesi indicati dell'anno 2009.



In Figura 8 si riporta il grafico relativo al confronto tra le concentrazioni medie di Nitro-IPA con l'attività mutagena del particolato, riportata sia come media dei revertenti indotti in assenza di attivazione metabolica che come media dei revertenti ottenuti dai test condotti in presenza di S9. Non si osserva, una corrispondenza tra maggiore concentrazione di Nitro-IPA e maggior numero di revertenti indotti senza attivazione metabolica. Questo induce a ipotizzare il contributo anche di altre sostanze ad azione mutagena diretta alla mutagenicità del PM, soprattutto per quanto riguarda i mesi più freddi.

Figura 8- Comparazione dei livelli di Nitro-IPA (vedi testo) e attività genotossica determinata con i test sui ceppi TA98 e TA100 di *Salmonella typhimurium* con (+S9) e senza attivazione metabolica.



Test della cometa

Nessun campione ha mostrato effetto genotossico e/o effetto tossico con questo test. In Figura 9 vengono illustrati i risultati ottenuti dai 3 campioni analizzati nel 2009; per ogni dose saggiata sono riportati sia i valori della percentuale dell'intensità di fluorescenza della coda della cometa (TI%) che la misura delle cellule particolarmente danneggiate espressa come percentuale di cellule che hanno perso la configurazione da cometa e appaiono come "hedgehogs" (porcospini). Risulta evidente che nessun campione mostra un aumento di danno significativo rispetto al proprio controllo, nel grafico dose 0 (Fig.10), che mostra una certa variabilità, come generalmente si riscontra nei test biologici. Si ricorda che da luglio 2009 la dose massima saggiata corrisponde a 10 m³, mentre in precedenza la dose massima corrispondeva a 5 m³.

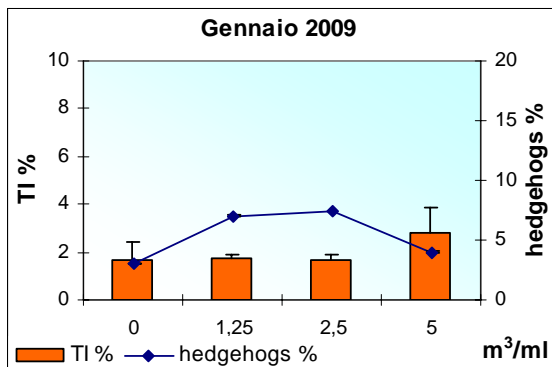
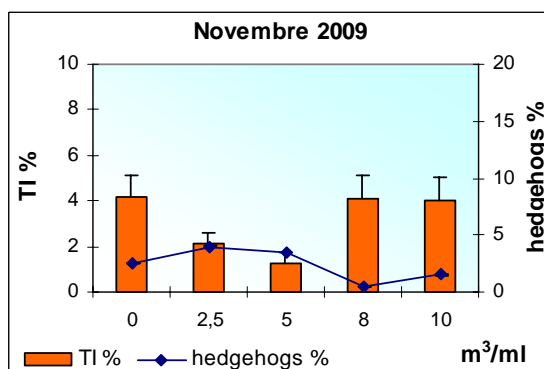
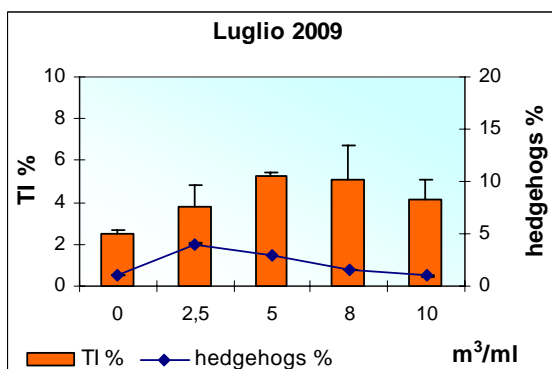
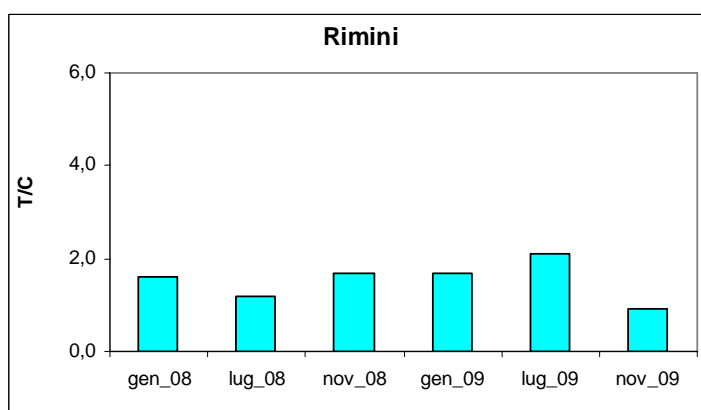


Figura 9 – Grafici dose-risposta dei campioni analizzati nel 2009. Vengono riportati, per ogni dose, i valori percentuali del danno al DNA - espresso come percentuale di TI - e del danno cellulare estremo indotto dal campione – hedgehogs - (vedi testo).



I risultati del 2008 e del 2009 sono stati riassunti in un unico grafico in cui sono stati riportati i valori del rapporto fra TI% alla dose più alta rispetto al suo controllo (Fig.10).

Figura 10 – Andamento dei valori del rapporto fra la dose più elevata del Trattato rispetto al Controllo (T/C) in cui i campioni sono tutti negativi.



CONCLUSIONI

Si ricorda che il campionamento del PM_{2,5} nel nuovo sito è stato avviato da poco tempo e di conseguenza i dati sono troppo pochi per poter fare considerazioni più approfondite. Dai dati disponibili relativi al confronto tra NitroIPA ed effetto mutageno, si evince l'importanza di altre sostanze, associate al PM_{2,5}, ad azione mutagena diretta e cioè che possono agire direttamente sul DNA senza bisogno di essere metabolizzate per esercitare il loro effetto genotossico. Come già sottolineato più volte nei precedenti report, l'effetto biologico delle miscele complesse, quale è il particolato atmosferico, spesso non può essere spiegato con l'analisi chimica attraverso la ricerca di alcune classi di contaminanti, almeno con quelle finora analizzate.

Anche nel 2009 si riscontra che la positività al test su Salmonella non coincide, almeno al momento, con la positività al test della Cometa, evidenziando la complementarietà dei due diversi test utilizzati. Si sottolinea l'importanza di effettuare sul particolato test con end point genetici diversi per verificarne in modo più completo l'eventuale genotossicità, e quindi pericolosità, per la popolazione esposta.

Si ricorda l'indirizzo del sito web del Laboratorio Tematico "Mutagenesi Ambientale" dove sono pubblicati i dati relativi alla mutagenicità del particolato atmosferico urbano campionato a Rimini e del particolato campionato negli altri nodi della rete regionale:

<http://www.arpa.emr.it/mutagenesi>

**Responsabile Laboratorio Tematico
Mutagenesi Ambientale
Dott.ssa Francesca Cassoni**